



QL  
675  
S366  
Birds

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 21



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1974



21. Lieferung

Seite 449—512

Tafel 6

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 21

Familie Timaliidae 463

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

Akademie-Verlag, Berlin, 1974

Lizenznummer: 202 · 100/495/74

Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg

Bestellnummer: 761 641 9 (3037/21) · LSV 1365

Printed in GDR

EVP 14,—

A	B	g	d	G	Rg	
80 <i>Hyllocichla ustulata</i> (Gml.) 23,0—28,5 × 17,0—20,0 = 0,24—0,32 g	18,7	0,270	0,098	4,85	5,6%	Osthälfte der USA u. SO-Canada
7 <i>Platycichla flavipes venezuelensis</i> (Sharpe) 24,4—28,2 × 18,5—20,1 = 0,23—0,27 g	19,3	0,260	0,091	5,28	4,9%	N-Columbien, N- u. W-Venezuela
33 <i>Platycichla flavipes melanopleura</i> (Sharpe) 26,2—30,7 × 18,8—22,0 = 0,25—0,40 g (nach BELCHER & SMOOKER, 27 nach R. KREUGER, briefl.)	20,4	0,306	0,095	6,30	4,9%	Trinidad, NO-Venezuela (9 c/2, 3 c/3 von Trinidad)
12 <i>Platycichla flavipes ventholensis</i> (Jardine) 24,4—26,9 × 19,7—22,3 = 0,31—0,38 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	27,5	0,349	0,108	6,43	5,4%	Tobago (Kreuger: 4 c/3)
16 <i>Platycichla flavipes flavipes</i> (Vieill.) 28,7—31,0 × 18,8—22,0 = 0,23—0,40 g	20,8	0,340	0,103	6,63	5,1%	O-Brasilien (Bahia bis Rio Grande do Sul u. Minas Geraes), Paraguay, NW-Argentinien
8 <i>Turdus olivaceus chiquanensis</i> Seeb. 24,3—28,5 × 19,1—22,0 = 0,31—0,36 g	20,5	0,330	0,110	5,95	5,5%	Senegambien, Togo (bei NEUKORS: <i>Merula cryptopyrrha</i> Cab.)
75 <i>Turdus olivaceus saturatus</i> (Cab.) 22,5—30,7 × 18,0—21,3 = 0,22—0,36 g (35 nach SEEB, Ibis 1940, S. 9)	20,2	0,295	0,100	5,70	5,2%	Ghana, Nigeria, Kamerun, Unterer Kongo
8 <i>Turdus olivaceus saturatus</i> (Cab.) u. <i>pelios</i> Bp. 24,0—30,0 × 19,0—21,0 = 0,25—0,32 g	19,5	0,290	0,100	5,45	5,3%	(SEEB: Eier aus N-Nigeria) Kamerun (s. vorsehende Rasse) <i>pelios</i> : Abessinien
4 <i>Turdus olivaceus centralis</i> Rehw. 28,2—29,4 × 19,4—19,6 = 0,29—0,34 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,5	0,320	0,103	5,78	5,5%	NO-Kongo, Uganda, NW-Kenia, S-Sudan, SW-Abessinien (2 c/2 von Kenia bzw. Uganda)
2 <i>Turdus olivaceus graueri</i> Neumann 26,4—27,6 × 20,0—20,4 = 0,28—0,31 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	20,2	0,296	0,097	5,89	5,0%	östlichster Kongo, Ruanda, W-Tanganjika
3 <i>Turdus olivaceus stormi</i> Hartlaub 26,5—28,4 × 20,0—21,0 (nach A. W. VINCENT, s. CHAPIN 1953, S. 585)	27,5	—	—	6,17	—	(c/2 aus Ruanda-Urundi) W-Küste des Tanganjika-Sees, Kautanga, NW-N-Rhodesien, O-Angola (c/3 von Elisabethville)

	A	B	g	d	G	Rg	
— <i>Turdus olivaceus symnethoni</i> Banner- man (nach PRIEST)	31,7	21,6	—	—	7,85	—	S-Rhodesien
2 <i>Turdus olivaceus smithi</i> Bp. 27,3—28,6×21,4—22,2=0,38—0,42 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	28,0	21,8	0,401	0,117	7,15	5,6%	Kapland (außer SW u. O), Orange- freistaat, W- u. S-Transvaal, Ngamiland (c/2 von Transvaal) Südwestl. Kapland
18 <i>Turdus o. olivaceus</i> (L.) 28,0—31,8×20,6—23,6=0,36—0,46 g	29,9	21,6	0,400	0,112	7,40	5,4%	
5 <i>Turdus olivaceus pondocensis</i> Rehw. 29,5—34,0×21,2—23,6=0,42—0,48 g (einmal 0,59 g. Färbung wie die ande- ren, Kuckuck?) (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,7	22,3	0,483 (siehe Text)	0,126	8,21	5,9%	O-Kapland bis Natal (c/3 u. c/2 aus Natal)
5 <i>Turdus a. abyssinicus</i> Gmel. 26,0—29,0×20,0=0,30—0,33 g	27,4	20,0	0,315	0,103	5,85	5,4%	Abessinien, W-Kenia, NW-Tan- ganjika [bei GRANVIER: <i>elygonensis</i> (Sharpe)]
4 <i>Turdus l. libonjanus</i> (Smith) [nach NEUNZIG (1921, S. 36) u. CHUBB] <i>Turdus l. tropicalis</i> Peters	28,1	21,6			6,95	—	SO-Afrika, Transvaal, Suluiland
14 23,5—27,0×17,0—20,1=0,25—0,28 g (nach BELCHER, 5 nach R. KREUGER, briefl.)	26,3	19,7	0,261	0,093	5,45	4,9%	SO-Kongo bis S-Rhodesien u. Tan- ganjika (Eier aus Niassaland) = <i>niassae</i> Rensch, bei PETERS syn. <i>tropicalis</i> (Eier aus S-Rhodesien)
— 29,2×21,8 (nach PRIEST 1929)							
3 <i>Turdus tephronctus</i> Cab. 25,0—27,0×19,0—19,5=0,25—0,26 g	25,8	19,2	0,255	0,093	5,10	5,0%	Somalia u. Zentral-Abessinien bis O-Tanganjika (Eier aus S-Somalia)
2 <i>Turdus ludovicianae</i> (Phillips) 27,2—27,4×20,2—20,7=0,38 g (Brit. Mus.; 2 nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	27,6	19,8	0,375	0,119	5,80	6,1%	N-Somalia
8 <i>Turdus lutescinus</i> (Rüpp.) 27,0—29,0×20,0—21,0=0,28—0,36 g	28,5	20,6	0,323	0,100	6,45	5,0%	Abessinien



	A	B	g	d	G	Rg	
12 <i>Turdus lutescens</i> (Smith) 26,6—29,4 × 19,7—21,3 = 0,29—0,36 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	28,1	20,7	0,320	0,111	6,40	5,9%	Kapland bis N-Rhodesien (Baloweli u. Barotseland) u. S-Mocambique (4 c/3 aus S-Rhodesien)
12 <i>Turdus lutescens pauciguttatus</i> Clancy 25,9—28,7 × 19,6—21,1 = 0,29—0,35 g (nach NEHRKORN, HOESCH & NIETHAMMER)	27,2	20,5	0,320	0,103	6,10	5,3%	Südwest-Afrika, NW-Botswana (bei NEHRKORN: <i>Psophodesma</i> ) (Eier aus Südwest-Afrika)
7 <i>Turdus lutescens sterlingi</i> (Rehw.) 26,2—31,3 × 17,8—21,7 = 0,26—0,31 g (nach CHUBB; 3 nach R. KREUGER, briefl.)	27,8	19,1	0,290	0,097	5,46	5,3%	N-Angola bis Mittel-Tanganjika u. Niassaland (Eier vom Niassaland)
60 <i>Turdus dissimilis dissimilis</i> Blyth 21,1—29,0 × 18,3—21,0 = 0,26—0,31 g (nach BAKER; 10 nach R. KREUGER, briefl.)	26,8	19,8	0,290	0,097	5,55	5,1%	Assam, Manipur, Chin- u. Kachin Berge, Schan Staaten, Yunnan, nördlichstes Thailand u. nördlichstes Vietnam (= <i>protomelas</i> Cab.) (2c/3, 1c/4 von Burma)
35 <i>Turdus dissimilis hortulorum</i> Sel. 24,9—30,8 × 18,6—21,5 = 0,29—0,33 g (19 nach SPANGENBERG in DEMENTENYEV u. a. 6, S. 453, 1954)	27,5	19,9	0,340	0,110	6,10	5,6%	Ussurgebiet, unterer Amur, Mandschurei
60 <i>Turdus unicolor</i> Tick. 23,8—30,5 × 18,0—21,0 = 0,24—0,35 g	27,3	19,5	0,300	0,101	5,55	5,4%	Himalaja (Kaschmir bis Sikkim)
32 <i>Turdus cardis</i> Temm. 25,4—31,0 × 18,0—22,0 = 0,27—0,37 g	27,0	19,6	0,320	0,109	5,55	5,8%	Japan (Hokkaido, Honshu u. Schikoku)
110 <i>Turdus albocinctus</i> Royle 28,5—32,6 × 19,9—21,1 = 0,31—0,47 g (nach BAKER; 10 nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,4	21,6	0,372	0,105	7,65	5,3%	Himalaja, SO-Tibet, SW-Sikang (Kreuger: 2 c/2, 2 c/3 von S-Tibet u. Indien)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 <i>Turdus torquatus torquatus</i> L. 26,2—33,5 × 19,6—23,4 = 0,33—0,50 g	30,2	21,5	0,420	0,117	7,40	5,7%	Skandinavien u. angrenzende UdSSR, Großbritannien, Island, N-Frankreich
65 <i>Turdus torquatus alpestris</i> (Brehm) 28,9—34,0 × 20,3—24,0 = 0,37—0,49 g	30,5	22,3	0,430	0,123	8,10	5,3%	Gebirge Mittel- u. S-Europas (Portugal bis Balkan)
5 <i>Turdus torquatus unicolorum</i> Hart. 29,5—31,3 × 21,6—23,3 = 0,37—0,42 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,5	22,5	0,389	0,101	8,25	4,7%	Kaukasus, O-Anatolien bis Transkaspien
50 <i>Turdus boudouli</i> (Lath.) 26,5—33,9 × 19,9—23,3 (nach BAKER)	29,0	20,9	0,400	0,119	6,80	5,9%	(c/5 vom Kaukasus) Himalaja von Kaschmir bis O-Assam, ostw. bis Kwangsi u. N-Vietnam
250 <i>Turdus merula merula</i> L. 25,0—34,5 × 18,5—23,5 = 0,30—0,50 g	29,3	21,4	0,405	0,119	7,20	5,6%	Mittel-Europa
11 <i>Turdus merula hispaniae</i> Kleinschm. u. <i>mallorcae</i> Jordans 27,3—32,8 × 20,8—22,5 = 0,37—0,47 g	30,1	21,5	0,420	0,116	7,40	5,7%	Mittel- u. S-Spanien ( <i>mallorcae</i> : Balearen) (beide bei PETERS syn.)
3 <i>Turdus merula schiedeli</i> Tschusi 28,4—31,2 × 21,2—21,5 = 0,39—0,44 g	29,2	21,3	0,417	0,120	7,10	5,9%	Korsika
100 <i>Turdus merula azorensis</i> Hart. 27,3—33,3 × 19,9—22,6 (nach CHAVIGNY & MAYAUD, Alauda 4, 1932)	30,3	21,7	0,400	0,110	7,60	5,3%	(bei PETERS syn. <i>merula</i> ) Azoren
27 <i>Turdus merula cabreriae</i> Hart. 26,4—29,8 × 21,3—21,9 = 0,37—0,45 g (nach JOURDAIN; 8 nach R. KREUGER, briefl.)	29,3	21,7	0,407	0,118	7,40	5,6%	Madeira u. W-Canaren (Kreuger: 2/2 u. 1/4)
34 <i>Turdus merula mauritanicus</i> Hart. (nach JOURDAIN)	31,2	21,6	0,445	0,119	7,70	5,8%	S-Tunesien, S-Algerien, S-Marokko
7 <i>Turdus merula algira</i> (Mad.) 28,9—32,2 × 20,7—21,6 = 0,40—0,45 g	30,0	21,3	0,420	0,118	7,30	5,8%	N-Tunesien, N-Algerien, N-Marokko (bei PETERS syn. zu <i>mauritanicus</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
8 <i>Turdus merula aterrimus</i> (Madarász) 30,7—32,1 × 22,1—22,9 = 0,45—0,51 g	31,4	22,4	0,430	0,123	8,45	5,7%	SO-Europa
4 <i>Turdus merula syriacus</i> Hempr. & Ehrenb. 27,6—29,3 × 21,7—22,5 = 0,41—0,43 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	28,2	22,1	0,416	0,118	7,40	5,6%	SO-Türkei bis Palästina u. S-Iran (c/4 aus Palästina)
3 <i>Turdus merula intermedius</i> (Richm.) 30,9—31,4 × 21,8—22,0 = 0,44—0,49 g	31,2	21,9	0,460	0,121	8,00	5,7%	Gebirge in Turkestan u. in der Mongolei
— <i>Turdus merula maximus</i> (Seeböhm) 30,2—34,9 × 22,1—24,2 (nach BAKER)	33,1	23,4	0,520	0,120	9,65	5,4%	Kaschmir, Garhwal?
60 <i>Turdus merula mandarinus</i> Bp. u. <i>sowerbyi</i> Deignan 25,7—33,0 × 20,0—23,4 = 0,33—0,48 g	29,0	21,8	0,420	0,120	7,40	5,7%	Tropisches China bis Schanghai <i>sowerbyi</i> : Szetschwan (= <i>Turdus sinensis</i> Cuv.)
57 <i>Turdus merula nigropileus</i> (Lafr.) 24,8—30,8 × 19,5—22,1 = 0,28—0,33 g (BAKER, NEHRKORN, Brit. Mus.; 7 nach Sammlung KREUGER, briefl.)	27,6	20,8	0,312	0,097	6,40	4,9%	Westl. Indien von Mysore u. Nil- giris bis in die Zentralprovinzen (c/3, c/4 von Indien)
60 <i>Turdus merula smallimius</i> Jerd. 26,0—33,2 × 19,8—23,4 = 0,33—0,45 g	29,3	21,3	0,390	0,112	7,10	5,5%	S-Indien
9 <i>Turdus merula bourdilloni</i> (Seeb.) 27,2—31,1 × 20,1—22,9 = 0,34—0,45 g (BAKER, NEHRKORN, Brit. Mus.; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	29,3	21,2	0,395	0,115	7,05	5,6%	SW-Indien (S-Travancore bis Palni Berge) (1/2 von Travancore)
5 <i>Turdus merula kinnisi</i> (Kelaart) 24,5—31,8 × 18,5—22,6 = 0,27 g (BAKER, NEHRKORN, Brit. Mus.; 1 nach R. KREUGER, briefl.)	27,4	21,0	0,272	0,082	6,40	4,3%	Ceylon
4 <i>Turdus poliocephalus erythrophleurus</i> Sharpe 27,4—27,9 × 19,8—20,3 (Brit. Mus.)	27,8	20,1	—	—	6,00	—	Christmas Insel (Indischer Ozean) Eingebürgert: Cocos-Keeling Inseln

	A	B	g	d	G	Rg	
15 <i>Turdus poliocephalus lanius</i> S. Müll. 28,0—31,9×20,1—22,0—0,31—0,41 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	29,8	21,3	0,360	0,101	7,20	5,0%	W-Java
3 <i>Turdus poliocephalus stresemanni</i> Bartels 27,5—29,5×20,9—21,7—0,35—0,41 g (nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 104)	28,0	21,3	0,360	0,107	6,80	5,3%	Berg Lawu, Mittel-Java
2 <i>Turdus poliocephalus nigrorum</i> Ogilvie-Grant 29,5×20,8 u. 29,7×21,3 (Brit. Mus.)	29,6	21,0			7,00		Insel Negros (Philippinen)
<i>Turdus poliocephalus vanikoroensis</i> Quoy & Gaim. 27,0—29,4×21,5—22,0 (nach FINSCH & HARTLAUB 1867, S. 98, u. NEHRKORN)	28,2	21,7			7,20		Inseln Vanikoro u. Utupua (Santa Cruz Gruppe) u. Neue Hebriden
3 <i>Turdus poliocephalus rantholus</i> Forst. 29,5—30,5×21,0—22,6 (nach LAYARD u. Brit. Mus.)	30,0	21,8			7,50		Neu Caledonien
16 <i>Turdus p. poliocephalus</i> Lath. 27,2—31,5×20,3—21,6—0,33—0,39 g	29,5	20,9	0,360	0,105	6,90	5,2%	Norfolk Insel
2 <i>Turdus poliocephalus vinctus</i> (Gould) 28,4—19,5 u. 29,2×19,6 (nach NORM)	28,8	19,5	—	—	5,85	—	Lord Howe Insel
8 <i>Turdus poliocephalus layardi</i> (Seeb.) 28,7—31,0×20,8—23,0—0,37—0,42 g (4 nach Brit. Mus.)	30,0	21,9	0,410	0,127	7,65	5,0%	Fidschi Inseln (Viti Levu)
4 <i>Turdus poliocephalus ruficeps</i> (Ramsay) 26,1—31,3×19,7—21,5—0,285—0,388 g	28,4	20,8	0,355	0,108	6,55	5,4%	Fidschi Inseln (Kandavu) [= bicolor (Layard)]
23 <i>Turdus poliocephalus samoensis</i> Tristr. 27,2—33,0×19,3—22,4—0,32—0,39 g	29,5	20,6	0,355	0,099	6,70	5,3%	Samoa Inseln

	A	B	g	d	Cl	Rg	
30 <i>Turdus chrysolaus</i> Temm. 26,7—30,2 × 19,1—21,6 = 0,29—0,43 g	28,1	20,2	0,360	0,114	6,20	5,8%	Japan (Hokkaido, Hondu), Sachalin
30 <i>Turdus edacnops alcinops</i> Stejn. 25,6—32,6 × 20,1—22,9 = 0,36—0,48 g	29,5	21,3	0,420	0,120	7,15	5,9%	Sieben Inseln von Izu (südl. von Kiusiu)
67 <i>Turdus r. rubrocinus</i> Hodgson 25,0 (cinnab), 26,9—35,0 × 19,0—23,8 = 0,32—0,40 g (HUME, BAKER, HARTBERT, NEURKORN, Brit. Mus.)	30,3	21,5	0,361	0,113	7,50	5,7%	Himalaja (Kaschnir bis Nepal u. ? Bhutan) [= <i>c. castaneus</i> (Gould)] (c/3, c/4 von Gali u. W-Indien)
14 <i>Turdus leucotis</i> (Przew.) 30,0—34,5 × 21,5—23,5 [nach PLESKE (1889, S. 29), HARTBERT u. REISER 1927]	31,0	22,6	0,46	0,118	8,50	5,4%	W-Szetschwan bis Kansu, Tibet (Gebirge, Kuku-nor, O-Tibet)
21 <i>Turdus fuscus</i> (Salvad.) 23,5—29,6 × 18,2—21,0 = 0,21—0,27 g [nach BAKER, TSEN-HWANG SUAW (The birds of Hopei Province, Zool. Sin. B 15 Heft 1, S. 670, 1936); 3 nach R. KREUTER, briefl.]	27,3	20,1	0,246	0,096	5,86	5,4%	Assam, Burma, Tenasserim (Gebirge) u. N-China (Peiping) (c/3 von Burma)
12 <i>Turdus pallidus</i> Gm. 25,0—32,0 × 19,3—20,8 = 0,32—0,44 g	27,8	20,0	0,360	0,118	5,95	6,0%	Ussurien, unterer Amur, Mandschurien
30 <i>Turdus obscurus</i> Gmelin 23,5—30,5 × 17,5—20,7 = 0,24—0,38 g	27,0	19,5	0,310	0,106	5,35	5,8%	Sibirien, Jenissei u. Sajan (u. wohl Altai) bis Kamtschatka, Ussuri u. N-Mongolei
47 <i>Turdus rufigollis atropalaris</i> Järoeki 27,4—32,0 × 19,6—23,0 = 0,34—0,43 g	29,4	21,4	0,400	0,114	7,20	5,6%	N-Ural bis Jenissei, Altai, Tianschan
14 <i>Turdus rufigollis rufigollis</i> Pall. 24,7—32,0 × 20,0—23,8 = 0,25—0,45 g	28,0	22,0	0,330	0,094	7,05	4,7%	O-Altai, Changai- u. Kentei Gebirge, N-Mongolei
30 <i>Turdus naumanni caucasicus</i> Temm. 24,1—29,5 × 18,3—21,1 = 0,26—0,37 g	27,0	20,1	0,335	0,111	5,85	5,7%	Jenissei bis Kamtschatka, Anadyr, Bering Insel (= <i>fuscatus</i> Pall.; bei NEURKORN: <i>dubius</i> Bechst.)

	A	B	g	d	C	Rg	
5 <i>Turdus naumanni naumanni</i> Temm. 25,2—30,1 × 20,0—21,1 = 0,26—0,40 g	26,8	20,2	0,330	0,110	5,85	5,6%	Jenissei, Jakutien, N-Transbaikalien
250 <i>Turdus pilaris</i> L. 26,0—34,0 × 18,5—23,4 = 0,28—0,48 g	28,8	21,0	0,370	0,109	6,80	5,4%	S-Grönland, N-Europa bis Deutschland, Schweiz u. Ungarn, N-Asien bis Lena u. Baikalsee (Jakutsk)
38 <i>Turdus iliacus coburni</i> Sharpe 23,5—29,0 × 18,0—21,0 = 0,210—0,315 g	26,0	19,5	0,268	0,096	5,15	5,2%	Island, Färöer
240 <i>Turdus iliacus iliacus</i> L. 22,0—29,0 × 17,5—20,6 = 0,22—0,32 g	25,9	19,0	0,265	0,103	4,90	5,4%	N-Scandinavien, N-Russland, Sibirien bis zur Lena (= <i>musculus</i> L.)
18 <i>Turdus philomelos hebridensis</i> Clarke 26,2—30,8 × 19,9—21,6 = 0,31—0,35 g [nach WHITNEY u. a. (Handb. Brit. Birds 2, S. 119, 1943; 5 nach R. KRETZGER, briefl.)]	28,5	20,6	0,328	0,108	6,45	5,7%	Äußere Hebriden (c/5 von Harris, N-Uist)
150 <i>Turdus philomelos clarkii</i> Hartert 25,0—31,1 × 19,2—23,0 = 0,26—0,42 g	27,5	20,8	0,320	0,100	6,20	5,2%	England, Schottland, Irland, Holland, NW-Frankreich (= <i>musculus</i> auct. nec L.; = <i>ericetorum</i> Turton)
250 <i>Turdus philomelos philomelos</i> Brehm 23,5—30,0 × 18,7—22,0 = 0,27—0,40 g	27,1	20,4	0,330	0,106	6,00	5,4%	Europa (außer dem Gebiet von <i>hebridensis</i> u. <i>clarkii</i> ) bis Kaukasus u. Balkan, Kleinasien, Sibirien vom Ural bis Baikalsee u. Jenissei
14 <i>Turdus mupinensis</i> Laubmann 25,0—28,0 × 19,0—21,5 = 0,26—0,33 g	26,8	20,2	0,290	0,097	5,85	5,0%	Kansu, Tsinling, W-Szetschwan, Yünnan (= <i>auritus</i> Verr.)
250 <i>Turdus viscivorus viscivorus</i> L. 26,5—34,0 × 20,2—24,0 = 0,35—0,51 g	30,2	22,3	0,430	0,114	7,80	5,5%	Mittel-Europa bis W-Sibirien
— <i>Turdus viscivorus reiseri</i> Schiebel 28,8—34,3 × 21,2—24,3 (nach JOURDAIN)	31,9	22,9	—	—	8,90	—	(Eier wohl von Polen u. W. UdSSR) (terra typica: Korsika, nach Wintervögeln; bei PETERS syn. zu <i>viscivorus</i> )



	A	B	g	d	l	Rg	
10 <i>Turdus viscivorus reichleri</i> Erl. 30,9—33,2 × 21,8—22,2 (nach JOURDAIN)	32,4	22,0	—	—	8,35	—	Marokko, Algerien, Tunesien (bei PETERS syn. zu <i>viscivorus</i> )
55 <i>Turdus viscivorus bonapartei</i> Cab. 27,4—34,0 × 20,7—23,7 = 0,39—0,51 g	31,3	22,4	0,450	0,122	8,35	5,5%	Transkaspien, Turkestan, Mittel- Sibirien, Altai, Tianschan, Hima- laja von Afghanistan bis Nepal (= <i>hodgsoni</i> Lafr.)
14 <i>Turdus aurantius</i> Gm. 28,0—35,4 × 20,6—22,8 = 0,28—0,40 g [GOSSE (Birds Jamaica, 1847), NEUB- KORN, CAT. BIRD. MUS.; 8 nach R. KREUGER, briefl.]	29,9	21,6	0,356	0,103	7,45	5,2%	Jamaica (bei GOSSE: <i>leucogynus</i> Lath.; = <i>Haplorichla</i> ) (KREUGER: 2 c/4)
4 <i>Turdus plumbeus schiataceus</i> (Baird) 25,8—30,1 × 20,0—21,2 = 0,34—0,42 g	28,0	20,7	0,38	0,118	6,45	5,9%	O-Cuba (= <i>Minocichla</i> )
6 <i>Turdus plumbeus rubripes</i> Temm. 28,0—32,0 × 20,0—24,0 = 0,34—0,44 g	30,2	22,5	0,41	0,108	8,15	5,0%	Mittel- u. W.-Cuba (= <i>Minocichla</i> )
4 <i>Turdus plumbeus portoricensis</i> Bryant 30,0 × 21,4 bis 31,0 × 23,0 = 0,40—0,46 g	30,3	22,5	0,440	0,116	8,18	5,4%	Puerto Rico (bei PETERS syn. zu <i>ardosiaceus</i> V. von Hispaniola)
15 <i>Turdus plumbeus albiventris</i> (Schlatter) 27,4—31,9 × 20,6—22,4 = 0,34—0,42 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,3	21,5	0,350	0,096	7,44	4,7%	Dominica (Kleine Antillen) (= <i>Minocichla</i> ) (KREUGER: 3 c/2, 2 c/3)
2 <i>Turdus chiquanco chiquanco</i> Lafr. & d'Orb. 33,0—35,0 × 24,0 (nach NEUBKORN)	34,0	24,0	—	—	10,4	—	NW-Bolivien, S-Ecuador, Peru (Eier aus Bolivien)
9 <i>Turdus chiquanco anthracinus</i> Burm. 29,0—34,3 × 20,0—23,6 = 0,45—0,53 g (nach HARTELT & VENTURI, DISELLI u. SMYTH; 3 nach R. KREUGER, briefl.)	31,3	21,6	0,484	0,116	7,90	5,4%	W-Argentinien, S-Bolivien, N- Chilo (= <i>amecius</i> Hellmayr) (c/3 aus Argentinien)
2 <i>Turdus nigrescens</i> Cab. (nach NEUBKORN)	27,0	19,0	—	—	5,20	—	Costa Rica (Vulkan Irazu), Pa- nama (Chiriqui)

	A	B	g	d	G	Rg	
18 <i>Turdus fusater gigas</i> Fraser 32,5—39,6 × 22,9—25,4 = 0,54—0,68 g	35,6	24,3	0,600	0,125	11,3	5,3%	Columbien (O-Anden), W-Venezuela (Cordillieren) [= <i>pallidiventris</i> (Berlepsch)]
— <i>Turdus fusater gigantoides</i> Cab. (nach TACZANOWSKI, Ornithologie du Pérou, 1, S. 495, 1884)	37,6	27,3	—	—	15,4	—	S-Ecuador, Peru (ohne den SO)
14 <i>Turdus f. fusater</i> Laf. & d'Orb. 28,4—31,6 × 19,8—23,3 = 0,44—0,54 g	30,2	21,7	0,475	0,130	7,65	6,2%	Bolivien (= <i>Semimerula</i> )
5 <i>Turdus serranus atrovirens</i> (Laf.) 25,4—27,9 × 18,0—20,3	27,1	19,1	—	—	5,30	—	NW-Venezuela u. NO-Columbien
(NEHRKORN u. Brit. Mus.)							
5 <i>Turdus s. serranus</i> Tschudi 28,3—29,7 × 18,3—20,3 = 0,30—0,31 g	28,7	19,3	0,303	0,099	5,75	5,3%	Bolivien, Peru
18 <i>Turdus nigripes nigripes</i> Cab. 25,3—29,7 × 18,4—19,9 = 0,23—0,31 g	27,9	19,1	0,262	0,089	5,43	4,9%	SO-Ecuador bis W-Argentinien (= <i>Platyichla</i> ; = <i>Planesticus</i> ) (2 c/2, 3 c/3 von Tucumán)
(nach HARTERT & VENTURI, SMYTH (Hornoro 4, S. 141, 1928), DINELLI (Hornoro 1, S. 58, 1918); 13 nach R. KREUTZER, briefl.)							
3 <i>Turdus maranonius</i> Tac. 28,0—28,5 × 20,2—20,3	28,2	20,3	—	—	6,20	—	N-Peru
(nach TACZANOWSKI 1884)							
41 <i>Turdus r. rufiventris</i> Vieill. 27,0—32,0 × 19,5—22,4 = 0,30—0,42 g	28,8	21,0	0,360	0,107	6,77	5,3%	Südhalbe Brasiliens, Argentinien, Uruguay, Paraguay, O-Bolivien (= <i>Planesticus</i> ) Falkland Inseln
20 <i>Turdus f. falklandii</i> Quoy & Gaim. 32,0—37,2 × 21,5—24,9 = 0,47—0,67 g	33,6	23,4	0,575	0,131	9,85	5,8%	
100 <i>Turdus falklandii mychlanicus</i> King 27,5—33,3 × 20,0—23,5 = 0,37—0,57 g	30,3	22,0	0,465	0,125	7,85	5,9%	Chile, Patagonien, Feuerland

	A	B	g	d	G	Rg	
50 <i>Turdus leucomelas albiventer</i> Spix (nach HELLEBRUCKER, Zool. Mededeeel. 24, S. 275, 1942)	27,9	19,8	0,300	0,098	5,80	5,2%	O-Columbien, Venezuela, Guayana, O-Brasilien (nach TODD 1931: <i>philippinus</i> Sel.)
10 <i>Turdus l. leucomelas</i> Vieill. 27,7—29,0 × 19,8—22,0 = 0,31—0,38 g	28,0	20,2	0,340	0,108	6,10	5,6%	(Ioyaz, Minas Geraes, Rio de Ja- neiro, São Paulo, Matto Grosso, Paraguay, O-Peru
28 <i>Turdus tanaurochalinus</i> Cab. 24,5—30,0 × 18,5—21,4 = 0,30—0,42 g	28,1	20,4	0,360	0,113	6,30	5,7%	Brasilien, Argentinien, Paraguay, Uruguay, Bolivien, SO-Peru
2 <i>Turdus plebejus plebejus</i> Cab. 34,0 × 22,5 (NEUKORN)	33,5	22,7	—	—	9,25	—	Costa Rica (Hochland), W-Panama
8 <i>Turdus i. ignobilis</i> Sel. 33,0 × 23,0 (Brit. Mus.)	30,2	21,1	—	—	7,20	—	O-Columbien (Andenhänge)
2 <i>Turdus i. goodfellowi</i> Hart & Hellm. 31,7 × 21,1; 31,2 × 21,0 (nach MÜLLER, Publ. Zool. Univ. Calif. 66, S. 39, 1965)	31,5	21,1	—	—	7,57	—	Columbien: Cauca-Tal u. W-Hang der W-Anden
2 <i>Turdus ignobilis debilis</i> Hellmayr (nach NEUKORN)	(wie <i>indigenis</i> )						O-Columbien, W-Venezuela, NW- Brasilien, O-Ecuador, O-Peru, N-Bolivien
3 <i>Turdus ignobilis anthraci</i> (Chubb) 26,7—27,5 × 18,6—19,4 = 0,24—0,26 g (nach Sammlung R. KIEFFER, briefl.)	27,0	19,1	0,251	0,087	5,45	4,6%	S-Venezuela, Guayana, Cayenne (c/3 aus Brit. Guayana)
3 <i>Turdus faniagatus personatus</i> (Barbour) 25,0—33,0 × 20,0—22,1 (NEUKORN u. Brit. Mus.)	29,6	21,2	—	—	7,10	—	Kleine Antillen: Grenada (bei NEUKORN: <i>nigrirostris</i> Lawr.)
36 <i>Turdus faniagatus apudonalis</i> (Cherrie) 24,8—32,2 × 18,9—21,4 = 0,25—0,35 g (nach BLAUER & SMOOKER; 32 nach R. KIEFFER, briefl.)	28,5	20,0	0,287	0,091	6,10	4,8%	Trinidad, N-Venezuela (2 c/2, 8 c/3, 1 c/4 von Trini- dad)

	A	B	g	d	G	Rg	
8 <i>Turdus tanigatus tanigatus</i> Licht. 24,0 29,5 × 17,8—20,0 = 0,25—0,26 g (PENARD, NEHRKORN, Brit. Mus., PINTO 1953; 3 nach R. KREUGER, briefl.)	27,3	19,2	0,256	0,088	5,35	4,9%	Guayanas, Brasilien südw. bis Rio de Janeiro (c/3 aus Brit. Guayana)
4 <i>Turdus grayi tananipensis</i> (Nelson) 26,1—30,0 × 19,8 21,1 = 0,28 0,36 g	27,8	20,4	0,320	0,100	6,20	5,2%	O-Mexico (Yucatan)
77 <i>Turdus grayi grayi</i> Bp. u. <i>casinus</i> (Bp.) 25,4 32,0 × 19,4 22,8 0,28 0,38 g (37 nach SKUTCHN, Life histories ... 2, 8, 76, 1960)	29,1	21,3	0,355	0,100	7,05	4,9%	S-Mexico, Guatemala, Nicaragua, Costa Rica, Panama
8 <i>Turdus grayi incomptus</i> (Bangs) 27,0 29,8 × 19,3—22,2 = 0,28 0,41, einmal 0,47 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	27,9	21,1	0,361	0,109	6,65	5,4%	NO-Columbien (Küstengebiet)
70 <i>Turdus n. nudigenis</i> Lafr. 25,0—31,1 × 17,8—22,0 = 0,25—0,35 g (zum Teil nach HELLEBREKERS 1942, S. 274)	27,9	20,3	0,300	0,095	6,15	4,9%	Östlichstes Columbien, Venezuela, Trinidad, Tobago, Kleine Antil- len (von Martinique südw.), Guayanas, NO-Brasilien (= <i>gymnophthalmus</i> Cab.) W-Ecuador, NW-Peru
3 <i>Turdus n. maculirostris</i> Berlepsch & Taczanowski (Brit. Mus.)	30,0	21,1			7,15		
8 <i>Turdus jamaicensis</i> (Gmelin) 28,4—34,1 × 22,0—22,8 = 0,44 0,52 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	31,1	22,4	0,482	0,123	8,42	5,7%	Jamaica (2 c/4 von Jamaica)
2 <i>Turdus abircalis tyrrus</i> Oberholser 31,5 × 21,0; 31,0 × 21,5 (nach ROWLEY 1966, S. 180)	31,3	21,3			7,62		Mexico von Sinaloa bis Oaxaca u. SW-Chiapas [6 c/2, 2 c/3 aus S-Oaxaca (Sierra Madre del Sur)] (bei ROWLEY: <i>assimilis</i> Cab.)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 <i>Turdus albicollis lugrus</i> Oberh., assimilis Cab. u. <i>leucuchen</i> Sel. 27,4—29,2 × 18,9—21,1 (SCLATER, SALVIN & GODMAN, NEHR- KORN, Brit. Mus.)	28,0	19,8	—	—	5,85	—	O- u. S-Mexico [= <i>tristis</i> (Sws.)]
6 <i>Turdus albicollis leucuchen</i> Sel. 26,9—28,1 × 20,3—21,0 = 0,30—0,40 g	27,5	20,6	0,350	0,111	6,25	5,6%	Guatemala, Honduras
3 <i>Turdus albicollis oblitus</i> Miller & Griscom 28,6—29,8 × 20,6 (nach SKUTCH 1960, S. 85)	29,0	20,6	—	—	6,57	—	Costa Rica (außer dem SW)
— <i>Turdus albicollis cinerphus</i> (Bangs) 28,0—29,0 × 21,0—22,0 (nach BROOKE WORTH, Auk 56, S. 307, 1931)	28,5	21,5	—	—	7,00	—	W-Panama, SW-Costa Rica
27 <i>Turdus albicollis phaeopygoides</i> See- bohm (nach BELCHER & SMOOKER, 17 Eier nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	27,1	20,3	0,287	0,092	5,95	5,0%	Trinidad, Tobago, NO-Venezuela, NO-Columbien (Kreuger: 1/4, 5/2, 2/3 von Tri- nidad)
5 <i>Turdus albicollis phaeopygus</i> Cab. 25,5—29,0 × 19,0—21,0 (nach NEHRKORN u. PENARD)	27,2	20,0	—	—	5,80	—	Östlichstes Columbien, S-Vene- zuela, Guayanas, NO-Brasilien (Marulhão bis Rio Madeira)
4 <i>Turdus albicollis cyrotopezus</i> Licht. 27,0—30,0 × 19,0—20,0 = 0,35—0,38 g	28,5	19,5	0,350	0,113	5,85	6,0%	O-Brasilien (Bahia, Espirito Santo, Alagoas)
18 <i>Turdus a. albicollis</i> Vieill. 25,3—31,0 × 19,5—22,0 = 0,28—0,40 g	28,0	20,7	0,340	0,106	6,45	5,3%	Rio de Janeiro bis Rio Grande do Sul
— <i>Turdus rufopadliatus rufopadliatus</i> Lafr. — <i>Turdus snidesi</i> (Wetmore)	(Von J. St. ROWLEY ohne Maße beschrieben) (Von BOND ohne Angabe von Maßen beschrieben)						W-Mexico von Sonora bis Oaxaca (Eier aus Oaxaca) Haiti (= <i>Haplochelidon</i> )
5 <i>Turdus rufitorques</i> Hartlaub. 26,6—32,5 × 20,2—20,6 (nach SKUTCH 1960, S. 89)	28,6	20,5	—	—	6,43	—	SO-Mexico, Guatemala, W-El Sal- vador (e/2 u. e/3 aus Costa Rica)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 <i>Turdus migratorius migratorius</i> L. u. <i>nigridens</i> Aldrich & Nutt 24,4—32,0 × 17,5—22,8 = 0,34—0,47 g	28,5	20,2	0,390	0,120	6,25	6,20%	Alaska (außer SW), Canada (außer SW), nördl. Mittelstaaten der USA bis Kansas u. Maryland ( <i>Planesticus</i> ) ( <i>nigridens</i> : Canada von N-Quebec bis Newfoundland)
25 <i>Turdus migratorius ochrosterus</i> (Batchelder) 25,7—29,5 × 18,5—21,3 = 0,28—0,31 g (nach Best 1949; 4 nach R. Kreutzer, briefl.)	27,7	19,9	0,297	0,102	5,85	5,50%	Illinois—Baltimore bis N-Mississippi u. South Carolina (c/4 aus Maryland)
44 <i>Turdus migratorius caurinus</i> (Grimmell) 26,2—32,5 × 19,5—22,5 = 0,32—0,37 g (nach Best 1949; 4 nach R. Kreutzer, briefl.)	29,3	21,0	0,346	0,111	6,90	5,80%	S-Alaska, W-Brit. Columbia, W-Washington (c/4 aus Brit. Columbia)
50 <i>Turdus migratorius propinquus</i> Ridgw. 24,0—32,2 × 18,0—22,0 = 0,34—0,45 g	29,3	20,7	0,400	0,118	6,75	5,90%	SO-Brit. Columbia, Montana bis S-Californien u. N-Mexico
21 <i>Turdus migratorius confinis</i> Baird 28,3—33,0 × 19,1—22,1 (nach Best 1949)	30,3	20,5	—	—	6,80	—	Städte von Niedercalifornien



## Familie Timaliidae, Timalien

(Taxonomie und Nomenklatur nach H. G. DEIGNAN in: Check-list of birds of the world. A continuation of the work of JAMES L. PETERS. Herausg. E. MAYR & R. A. PAYNTER, jr. Bd. 10, Cambridge, Mass., 1964, zitiert als PETERS.)

Auch die Timalien werden im PETERS als Unterfamilie der Muscicapidae behandelt (siehe oben S. 362), genauer gesagt, als eine in vier Unterfamilien aufeinander folgende Reihe von Gattungen, zwischen die ein Block von fünf Gattungen unsicherer Stellung eingeschoben ist. Zunächst werden die Laufflöter der Gattungen *Orthonyx* bis *Eupetes* als Orthonychinae aufgeführt, die manchmal auch Cinclosomatinae heißen; dann folgen die zahlreichen Eigentlichen Timalien (Timaliinae) der Gattungen *Pellorneum* bis *Yuhina*, die unsicher hierher gestellten Gattungen *Myzornis*, *Horizorhinus*, *Oxylabes* und *Mystacornis*, weiter die von STRESEMANN (Verh. Orn. Ges. Bayern 15, S. 387—390, 1923) wie schon von OATES (1889, S. 60), als besondere Unterfamilie, von BAKER (1922, S. 103) sogar als Familie abgeteilte Gruppe der Papageischnabeltimalien (Paradoxornithinae), die bei PETERS nach den seit SHARPE (A hand-list of the genera and species of birds 4, London 1903, S. 67) dazu gehörigen Bartmeisen, der einzigen auch in Europa lebenden Timalien-Art, Panurinae heißen, und zum Schluß die Fels-hüpfer, Picathartinae, mit einer einzigen Gattung und zwei Arten.

Nur die artenarme letztgenannte Gruppe scheint sich oologisch von den drei oder vier übrigen Gruppen abzuheben (S. 498), die oologisch nicht geschlossen wirken, wie man auch nicht von einem einheitlichen Timalientyp der Eier sprechen kann.

Gegenüber dem Katalog von A. NEHRKORN (Katalog der Eiersammlung . . . , Berlin 1910<sup>2</sup>, S. 201—215, 219, 373, 376—377) und dem des Britischen Museums [OATES, E. W. und S. G. REID, Catalogue of the collection of birds' eggs in the British Museum (Natural History) 4, London 1905, S. 1—65, 78, 316, 317, hier als CAT. BRIT. MUS. zitiert], erlitt besonders diese Familie sehr viele Änderungen der noch immer nicht geklärten Systematik und Nomenklatur. Mehr als 40 der dort angeführten Formen kamen in andere Familien, zu den Sylviidae, Turdidae und Sturnidae; umgekehrt waren einige Timalien früher bei den Troglodytidae und in anderen Gruppen untergebracht. Trotz aller Ergänzungen sind in der folgenden Liste nur 196 Timalienarten in etwa 350 Maßreihen zu finden, so daß auch heute noch alle oologischen Angaben über etwa ein Drittel der anerkannten Arten zu fehlen scheinen. Nicht weniger als 14 Gattungen — und die sind heute oft weiter gefaßt als früher — wird man vergebens suchen: *Androphobus*, *Melampitta*, *Ifrita*, *Leonardina*, *Ptyrticus*, *Garritornis*, *Jabouillea*, *Ptilocichla*, *Kenopia*, *Micromacronous*, *Cutia*, *Parophasma*, *Phyllanthus* und *Malia*.

Zur Wahrung des Zusammenhalts zwischen den erwähnten großen und anderen Werken sowie der heutigen Nomenklatur wurden im Text und in den Maßlisten reichlich Synonyme vermerkt.

Die Gestalt der Eier dieser artenreichen Familie ist im allgemeinen das gewöhnliche Oval. Langstreckung kommt normalerweise nicht vor. Neigung zur Kugelform fast nur bei *Garrulax leucolophus*, *Chrysomma*, *Moupinia* und *Panurus*. Alle Schalen sind glatt mit wechselndem Glanz; an Korn und Poren wurde nichts Ungewöhnliches beobachtet, abgesehen von einigen *Turdoides*-Arten, und

die durchscheinende Färbung entspricht der Grundfärbung. Manche Eier erscheinen recht dünnchalig, wie das relative Schalengewicht (Rg der Listen) ausweist, das bei *Heterophasia p. picoides* auf 4,3% heruntergeht. Relativ schwerschalige Eier (Rg höher als 7%) legen (wohl nur) ausnahmsweise *Pomatorhinus h. hypoleucos* (Rg = 8,2%), *Turdoides s. subrufus* (Rg = 7,6%), *T. j. jardineii* (Rg bis 8,6%, S. 481) und *Garrulax c. canorus* (Rg bis 7,5%), aber vielleicht öfter, als bisher bekannt geworden ist, *G. leucolophus* (Rg = 6,7–7,7%) und *G. d. delesserti* (Rg bis 7,3%, S. 482). Einige Arten erreichen den Höchstglanz und den tiefblaugrünen Farbton von *Tinamus*-Eiern (*Turdoides*, *Babax*, *Garrulax*).

Ungewöhnliche Erscheinungen bieten folgende Gattungen bzw. Arten: *Pomatorhinus* mit schwarzbraunen Adern und Wischern, *Turdoides plebejus* mit ungefleckten, ganz verschieden gefärbten Eiern, *Turdoides bicolor* und zum Teil *jardineii* mit regelmäßig einzig hier zu findendem Körnelgürtel auf der sonst glatten Oberfläche, *Actinodura* und ein Teil der ehemaligen *Trochalopteron*-Arten in der Gattung *Garrulax* mit roten Kritzeln, Adern und Linienzügen, endlich *Garrulax milnei sharpei* mit weißem Grund als einzige solche Art in der *Trochalopteron*-Artengruppe (alle andern sind blau).

Außer den in vielen anderen Familien anzutreffenden Ähnlichkeiten mit einfarbig weißen und bläulichen Eiern von Timalien finden sich Anklänge an *Hirundo rustica*, fern von den Timalien, bei den Timalien *Napothera*, *Dumetia*, *Macronous* und *Yuhina*, an *Alauda* und *Lanius* bei *Trichastoma*, *Gampsorhynchus*, *Actinodura* und *Conostoma*, an *Anthus* bei *Pellorneum* (zum Teil), an *Sylvia borin* bei *Alcippe rufogularis* und *brunnea* („*Schoeniparus*“) sowie bei Arten von *Paradoxornis* (*flavirostris*, *guttaticollis*, *ruficeps*, *gularis*, *heudei*) und schließlich an *Carpodacus* bei *Minla*.

Innerhalb derselben Art zeigen *Napothera* und *Alcippe* eine erstaunliche Variation in Färbung und Zeichnung. Im Gegensatz hierzu ändern *Panurus*-Eier so gut wie gar nicht ab.

Um von der Mannigfaltigkeit der Eifärbung bei den Timaliidae einen Überblick in groben Zügen zu bieten, folgt eine Zusammenstellung, in der aber der verschiedene Zeichnungscharakter wenig oder gar nicht berücksichtigt ist und auch die fast ganz zurücktretenden lilagrauen oder violetten Unterflecke außer Betracht bleiben.

A. Einfarbige Eier, hier stärker vertreten als bei den Turdidae, Sylviidae und Muscicapidae.

1. Reinweiß: *Orthonyx*, *Pomatorhinus*, *Xiphirynchus*, *Pnoepyga*, *Sphenocichla*, *Stachyris* außer *rufifrons*, *ambigua*, *ruficeps*, *pyrrhops* und *erythroptera*, die (meist) gefleckt sind, *Garrulax leucolophus*, *d. delesserti* sowie aus der „*Ianthocincla*“-Gruppe dieser Gattung *rufogularis* und *austeni*, aus der „*Dryonastes*“-Gruppe einige Arten, die neben bläulichweißen reinweiße Eier legen, ferner *Myzornis*? und die „*Suthora*“-Gruppe von *Paradoxornis*, allerdings von dieser nur *webbianus* und *alphonsianus* (zum Teil).

2. Weiß mit bläulichem Schein: *Trichastoma albogulare*, *Stachyris erythroptera*, *Turdoides bicolor* (bläßblau), *Garrulax delesserti gularis*, *G. striatus* (früher *Grammatoptila*), *G. ocellatus* („*Ianthocincla*“-Gruppe), *G. perspicillatus*, *ruficollis*, *sannio*, *caerulatus* und andere („*Dryonastes*“-Gruppe), *Paradoxornis* (nur die ehemalige Gattung *Suthora* zum Teil).

3. Grünlichblau: *Chamaea* (auch hellblau, graublau), *Turdoides* (die früheren *Argya*-Arten eingeschlossen, *T. p. plebejus* auch graublau), *Babax*, *Garrulax pectoralis*, *moniliger*, *albobularis* (*Garrulax* im engeren Sinne), *Garrulax lunulata*, *cineracea*, *davidi* (früher *Ianthocincla*), *G. mitrata* (früher *Rhinocichla*), *G. merulinus* (früher *Stactocichla*), *G. canorus*, *lineatus*, *virgatus*, *squamatus*, *subunicolor* (früher *Trochalopteron*), *Heterophasia capistrata*, *melanoleuca*, *pulchella*, *Paradoxornis* (nur *Suthora*-Artengruppe, nämlich *webbianus* und *alphonsianus* zum Teil).

4. Rosa, lachsfarben, lilarötlich, purpurgrau: *Turdoides p. plebejus* zum Teil.

B. Gefleckte Eier mit weißem Grund.

5. Braun punktiert: *Cinclosoma punctatum* und *cinnamomeum*, *Pellorneum ruficeps*, *palustre*, *fuscicapillum*, *Spelaeoris*, *Neomixis*, *Stachyris rufifrons*, *ambigua*, *pyrrhops* (früher *Stachyridopsis*), *St. erythroptera*, *melanothorax* (früher *Cyanoderma*), *Macronous*, *Chrysomma*, *Moupinia*, *Yuhina xantholeuca* (früher *Herpornis*), *Horizorhinus*, *Oxylabes*, *Panurus*, *Paradoxornis* (*flavirostris*, *guttaticollis*, *heudei*, zum Teil).

6. Kräftiger oder dunkler braun gefleckt: *Trichastoma fulvescens* (zum Teil), *Rhopocichla*, *Timalia*, *Garrulax milnei sharpei* (früher *Trochalopteron*), *Pteruthius melanotus*, *Alcippe cinerea*, *rufogularis*, *nipalensis*, *Lioptilus*, *Yuhina* und *Mystacornis* (dunkler rot gefleckt).

7. Zart rotbraun oder rötlicher gefleckt: *Pellorneum* (zum Teil), *Napothera* (außer *macroductyla*).

8. Gelbbraun gefleckt und gewölkt: *Alcippe rufogularis* und *brunnea* (frühere *Schoeniparus*, zum Teil), *Conostoma*, *Paradoxornis* (einschließlich des früheren *Psittiparus*, außer der früheren *Suthora*.)

C. Gefleckte Eier mit farbigem Grund.

9. Grauweiß oder blaßgrün mit braunen Flecken: *Trichastoma celebensis*, *rufipenne*, *Leiothrix*, *Alcippe* außer *chysotis*, *cinerea*, *rufogularis*, der *nipalensis*-Gruppe (siehe S. 490) *Yuhina* (siehe 6.), *Heterophasia*, *Picathartes* (rahmfarben mit gelbbraunen Flecken).

10. Hell graugrünlich mit dichten braunen kleinen Flecken: *Pellorneum capistratum* (früher *Drymocataphus*), *Trichastoma tickelli* (früher *Drymocataphus*), *Gampsorhynchus*.

11. Blaßblau mit schwärzlichen oder rötlichen Spritzern: *Garrulax s. striatus* (gelegentlich, ehemalige *Grammatoptila*); mit wenigen schwärzlichen Flecken: *Garrulax morrisonianus* (früher *Trochalopteron*).

12. Hell blaugrün bis blau, sepiabraune bis schwarze Blättern, selten mit Hieroglyphen: *Sphenostoma*.

13. Bläulich meergrün, bräunlichschwarze Fleckung: *Neomixis striatigula*.

14. Grünlichblau mit einigen roten Linienzügen und brauner Fleckung: *Garrulax erythrolophus*, *cachinnans*, *affinis*, *chrysopterus* (ehemaliges *Trochalopteron*), *Liocichla*, *Actinodura*, *Crocias*. Mit braunen Flecken und meist Kritzellinien: *Psophodes*; ohne Linien: *Garrulax ellioti* (ehemals *Ianthocincla*).

15. Blau mit dunklem Fleckenkranz (wie *Carpodacus*): *Minla*.

16. Hell lehmgelb bis rötlichgrau und dunkelrahmfarben, mehr oder weniger hell braun, zum Teil schwarz gefleckt: *Cinclosoma* und *Ptilorrhoa* (außer *leucosticta*).

17. Hell graubraun mit Netz schwarzbrauner Adern: *Pomatostomus*.

18. Rosaweiß mit braunroten Flecken und Linienzügen: *Trichastoma*; zum Teil ohne Kitzel: *Rimator*, *Napothera macrodactyla*, *Chrysomma*, *Pteruthius melanotis*.

19. Lederbraun mit braunen Flecken: *Trichastoma fulvescens* (zum Teil).

20. Blaßrötlichgelb, gelblichweiß oder rosaweiß mit braunroten, fuchsigem oder rosaroten und grauen Flecken: *Pellorneum albiventre*, *Chrysomma*.

21. Leuchtend sienabraun mit dunkelbraunen Flecken: *Ptilorrhoa leucosticta loriae*.

Vogelgewichte nach MOREAU (Ibis 1932, S. 671—672), MEISE (1937), HOESCH & NIETHAMMER (1940), EISENTRAUT (1963, S. 238), C. D. BOWERS (Condor 62, S. 98, 1964), RIPLEY & HEINRICH (Postilla 96, 1966), SERVENTY & WHITTELL (1967), vor allem aber nach ALI & RIPLEY (Handbook of the birds of India and Pakistan 6 u. 7. Bombay. London, New York 1971 bzw. 1972) und nach der Sammlung des Zoologischen Museums Hamburg, ergeben mit den Eigewichten der Maßliste die folgenden relativen Eigewichte:

♀-Gewicht g	Name	RG %	♀-Gewicht g	Name	RG %
145	<i>Garrulax pectoralis melanotis</i>	6,0	54	<i>Pomatorhinus f. ferruginosus</i>	9,9
101,5	<i>Garrulax striatus sikkimensis</i>	9,0			
97,5	<i>Garrulax leucolophus patkaicus</i>	8,1	48	<i>Pellorneum ruficeps punctatum</i>	6,3
97	<i>Garrulax albogularis whistleri</i>	7,1	40	<i>Turdinus erythrogenys maclellandi</i>	9,7
84	<i>Garrulax squamatus</i>	8,5	39	<i>Pteruthius flaviscapis validirostris</i>	8,8
83,5	<i>Turdoides s. striatus</i>	6,1	38	<i>Turdoides caudatus huttoni</i>	8,0
79	<i>Garrulax erythrocephalus nigrimentus</i>	8,5	36	<i>Garrulax l. lineatus</i>	13,5
73	<i>Turdoides striatus sindianus</i>	6,9	35	<i>Turdoides longirostris</i>	9,2
73	<i>Ptilorrhoa castanonota pulchra</i>	10,3	34	<i>Paradoxornis r. ruficeps</i>	9,6
71	<i>Cinclosoma cinnamomeum castaneothorax</i>	11,3	34	<i>Pomatorhinus ochraceiceps austeni</i>	14,9
71	<i>Pomatostomus temporalis</i>	9,2	32	<i>Trichastoma cleaveri batesi</i>	11,7
65	<i>Turdoides bicolor</i>	9,2	30,2	<i>Pomatorhinus ruficollis godwini</i>	13,6
60	<i>Garrulax ruficollis</i>	9,2	28	<i>Trichastoma rufipenne distans</i>	10,8
60	<i>Pomatorhinus erythrogenys haringtoni</i>	10,7	29	<i>Paradoxornis g. gularis</i>	10,0
59	<i>Pomatorhinus erythrogenys austeni</i>	8,7	28	<i>Paradoxornis ruficollis bakeri</i>	11,4
57	<i>Turdoides jardineii kirkii</i>	7,2	26,8	<i>Trichastoma abbotti amabile</i>	11,7
56	<i>Garrulax r. rufogularis</i>	9,4	26,5	<i>Trichastoma fulvescens fulvescens</i>	10,4
56	<i>Garrulax sannio albosuperciliaris</i>	9,6	26	<i>Paradoxornis guttaticollis</i>	12,2
55	<i>Garrulax g. galbanus</i>	8,7	23	<i>Leiothrix a. argentauris</i>	12,7
			23	<i>Leiothrix lutea calopyga</i>	15,2

♀-Gewicht g	Name	RG %	♀-Gewicht g	Name	RG %
21	<i>Minla s. strigula</i>	12,0	14	<i>Panurus b. biarmicus</i>	13,2
20	<i>Pnoepyga a. albiventer</i>	9,7	14	<i>Chamaea fasciata rufula</i>	13,3
20	<i>Yuhina g. gularis</i>	7,4		u. <i>henshawi</i>	
20	<i>Alcippe poioicephalus brucei</i>	10,9	14	<i>Stachyris n. nigriceps</i>	15,3
19,5	<i>Alcippe a. abyssinica</i>	13,0	14	<i>Minla i. ignotincta</i>	15,4
16,5	<i>Minla c. cyanouroptera</i>	12,2	12	<i>Alcippe v. vinipectus</i>	15,6
16	<i>Rhopocichla atriceps nigri-</i>	12,3	11,5	<i>Yuhina x. xantholeuca</i>	12,2
	<i>frons</i>		11	<i>Macronous gularis rubi-</i>	12,7
16	<i>Alcippe atriceps</i>	16,7		<i>capilla</i>	
15	<i>Rhopocichla a. atriceps</i>	12,9	11	<i>Alcippe cinerea</i>	17,3
15	<i>Alcippe n. nipalensis</i>	12,9	10	<i>Stachyris r. ruficeps</i>	13,4
15	<i>Timalia pileata bengalensis</i>	13,2	10	<i>Stachyris pyrrhops</i>	14,8
15	<i>Macronous striaticeps</i>	14,0	10	<i>Spelaornis caudatus</i>	18,4
	<i>mindanensis</i>		9	<i>Stachyris rufifrons ambigua</i>	14,7
15	<i>Pteruthius x. xanthochlorus</i>	14,2	8,5	<i>Yuhina n. nigrimenta</i>	15,3
15	<i>Yuhina f. flavicollis</i>	14,3	7	<i>Stachyris ch. chrysaea</i>	17,3
14	<i>Spelaornis ch. chocolatinus</i>	10,6	5,5	<i>Paradoxornis nipalensis</i>	11,1
14	<i>Alcippe m. melanotis</i>	12,5		<i>poliotis</i>	

Die Schwankung des Relativen Eigewichts von 6 bis über 18% ist bei verwandten Familien ganz ähnlich. Eine Zusammenstellung erfolgt bei den Musci-capiden.

#### Einzelbeschreibung.

*Orthonyx temminckii* und *spaldingii*. Relativ große Eier. Reinweiß mit blassem Seidenglanz. Gestalt länglich- bis breitoval, auch das schlankere Ende flach abgerundet, nicht spitz, mehr elliptisch. Zartes, feingrießiges Korn, das an *Pteroptochus* erinnert, auch an *Cinclus*, *Sarothrura* und *Philepitta*. Die flachen Poren sind kaum zu sehen. — Geschlossenes Moosnest mit seitlichem Eingang, am Boden. —  $k = 1,32$  und  $1,37$  bzw. (*spaldingii*)  $1,48$ . (Taf. 6, Fig. 1.)

*Psophodes olivaceus* (= *crepitans*). Regulär oval ( $k = 1,38$ ), nur wenig glänzend. Auf hellem, bläulich- oder grünlichweißem Grund überall lose verteilte schwarze oder dunkelsepiabraune kleine rundliche Flecke, die am stumpfen Ende größer sind und dichter stehen. Sie sind gemischt mit scharf markierten Kritzeln, Schnörkeln und Wurmlinien. Wenn solche fehlen, ähneln die Eier nach KREUGER (briefl. 1969) übergroßen von *Bombycilla garrulus*. Dazu kommen noch lilagraue Unterflecke in geringerer Zahl, aber ebenfalls von absonderlicher Gestalt, zuweilen wie Hieroglyphen. Bald schlicht, bald kühn gezeichnet. Schale glatt, Poren flach, durchscheinende Farbe bläulichweiß wie die äußere. (Taf. 6, Fig. 2.)

*Psophodes nigrogularis*. Ganz wie die vorigen Eier. —  $k = 1,35$  bis  $1,43$ .

*Sphenostoma cristatum*. Hell blaugrün bis blau, vorwiegend mit wenigen runden, kleinen, höchstens mittelgroßen Blättern von dunkelsepiabrauner bis schwarzer Färbung, die hauptsächlich am stumpfen Ende stehen. Hin und wieder ein violettgrauer Unterfleck, gelegentlich auch kleine unregelmäßig geformte Spritzer neben den runden, aber scharf ausgeprägt wie die gewöhnlichen Flecke. Man wird an die Eier unserer Singdrossel (*Turdus philomelos*) erinnert, die aber größer, bauchiger und glänzender sind, auch von einem reineren Blau der Grundfärbung. Diese besitzt bei Nehrkorns *Sphenostoma*-Stücken einen graublauen Ton. Im Dresdner Museum liegen fast glanzlose Stücke, im Britischen Museum ziemlich glänzende. Ziemlich selten findet sich nach D. L. SERVENTY & H. M. WHITTELL (Birds of Western Australia, S. 366, Perth, 1967<sup>4</sup>) am stumpfen Ende ein Kranz von Flecken und hieroglyphenähnlichen Linien. — Das offene Nappnest, die Eier und anderes zwangen dazu, diese Gattung aus der Meisenfamilie (Paridae), in der sie früher stand, herauszunehmen. —  $k = 1,40$ .

*Cinclosoma punctatum* und Gattungsverwandte. —  $k = 1,39-1,42$ , bei *castanotum mayri* 1,50, bei *cinnamomeum castaneoethoax* 1,24. — Weißer oder leicht graugelb bis bräunlich gehauchter Grund, ziemlich dicht und gleichmäßig teils fein, teils gröber gefleckt, besonders am breiteren Ende, meist aber ohne Kranzbildung. Fleckenfarben olivbraun, braungrau, umberbraun, schwärzlichgrau. Dazu blaßpurpurblaue bis graue Unterflecke, die am oberen Ende zuweilen dominieren. Manchmal ein fahlbrauner oder zart olivgrünlicher Hauch im Gesamteindruck, der etwas an Elstereier (*Pica*) erinnert. Glanz nur gering. Zeichnung bald kleine Punkte bis mittelgroße Flecke oder kurze längslaufende Strichel (Frickel), bald unregelmäßig geformte, dann und wann auch einmal gröbere Blättern, die locker stehen. Starke Größenvariation. (Taf. 6, Fig. 3.)

*Cinclosoma cinnamomeum marginatum*. Nach NORTH mattweiß mit zahlreichen Frickeln, kleinen unregelmäßig geformten Fleckchen und wenigen Wischern in verschiedenen braunen Tönen, dazwischen matte, blaugraue Unterflecke; die Zeichnung teils locker, teils dichter und gleichmäßiger verteilt, zuweilen in einer Zone am stumpfen Ende gehäuft, auch mit sich überdeckender oder brandfleckig auslaufender Fleckung. —  $k = 1,42$ .

*Ptilorhoa leucosticta loriae* (= *Eupetes*). Nehrkorns Stück unterscheidet sich von seinen *Amalocichla incerta*-Eiern durch mehr bräunlichen, rosa gehauchten Grund mit fast nur grauen Unterflecken und bloß wenigen braunen Oberflecken. Er beschreibt es als schokoladenbraun mit rötlichgrauen markierten Unter- und schwarzbräunlichen, ebenfalls scharf begrenzten Oberflecken, die am stumpfen Ende einen schwachen Kranz bilden. Geringer Glanz. Das Londoner Exemplar hat stumpfovale Gestalt ( $k = 1,38$ ), schwachen Glanz und auf leuchtend sienabraunem Grund mäßig viele kleine und eine Anzahl gröbere, tiefbraune Flecke und Blättern, die mehr im oberen Drittel stehen, dazwischen dort auch einzelne purpurgraue Unterflecke. Gesamteindruck hell sienabraun mit ebensolcher, nur sehr dunkler Zeichnung. Nach LOKE WAN THO (A company of birds, London 1958, S. 90) ist das länglich ovale Ei lebhaft nelkenrot (rich pink) mit einem Ring dunkelrötlichbrauner unscharfer Flecken um das stumpfe Ende. RAND & GILLIARD (1967, S. 342) führen (für diese Rasse?) die nicht in unsere Liste aufgenommenen Maße  $29,5 \times 21,5$  mm an. —  $k = 1,33$ .



*Ptilorrhoa caeruleusca geislerorum* (= *Eupetes*). NEHRKORN beschreibt sein einziges Exemplar als lehmgelb bis rötlichgrau mit wolkenartigen, verwischten, auch in die Länge gezogenen gelblichgrauen und graubräunlichen Flecken, die am stumpfen Ende gehäuft stehen, ohne einen Kranz zu bilden. Ich sah es wie *Ptilorrhoa castanonota pulchra*, aber nur am dicken Ende kräftige grauschwarze Unterflecke, sonst bloß helle Wolken auf gelblichem Grund.

*Ptilorrhoa caeruleusca nigricrissa*. Das von RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 328, 1942) beschriebene Ei ist glatt und etwas glänzend; auf bläulich-weißem Grund stehen überall dunkel bis hell braune Flecke und kurze Längsstrieche, die am stumpfen Ende so zusammengedrängt sind, daß sie fast die Grundfärbung verdecken, zudem dunkler sind, wo sie sich überdecken. Graue Unterflecke vorhanden. Die Maße  $23,5 \times 19,25$  mm sind nicht in die Liste aufgenommen worden, da sie ein  $k$  von 1,22 ergeben. Sollte die Länge 28,5 mm (mit  $k = 1,41$ ) betragen?

*Ptilorrhoa castanonota pulchra* (= *Eupetes*). NEHRKORN sagt von seinem Stücke: „Hochinteressantes Ei. Gelblichweißer Grund mit großen, flatschenartigen braungelben Unter- und grauschwarzen, etwas mehr markierten Oberflecken, welche zum Teil langgezogen erscheinen. Am dicken Ende nehmen die Flecke eine mehr rundliche Form an. Starker Glanz.“ — Hinzuzufügen wäre: Die hellbraunen und grauen, längsgerichteten Fleckchen sind nicht sehr lang, aber über die ganze, glänzende Oberfläche verteilt. An *Paradisaea* anklingend. — Ganz ähnlichen Charakters sind die drei Exemplare im Britischen Museum. Eins erinnert etwas an die schönsten, erythristischen Eier des Meliphagiden *Philemon cockerelli*. Es ist breitoval und trägt auf dunkelrahmfarbenem Grund überall, besonders aber am stumpfen Ende, kräftige purpurgraue Unterflecke in Gestalt von Blättern, Wischern und Längsstreifen, darüber ebenfalls längsgerichtet tiefbraune Oberflecke, die gleichmäßig, aber nicht sehr dicht verteilt sind. Zwei weitere Stücke dort zeigen gleichfalls *Paradisaea*-Charakter, auf gelblichem Grund zarte fuchsigte Flecke neben langgestreckten grauen Streifen. —  $k = 1, 0$ .

„*Eupetes incertus*“ = *Amalocichla* (s. S. 399).

*Pellorneum ruficeps mandellii*. Meist reguläroval ( $k = 1,37$ ), wenig glänzend. Auf weißem Grund überall feinste Punkte gleichmäßig mitteldicht verteilt, darüber unregelmäßig und weniger dicht verstreute kleine bis mittelgroße Fleckchen, die sich nach dem breiteren Ende hin etwas mehr anhäufen, ohne Neigung zur Kranzbildung. Fleckenfarben sind braune Töne zwischen kastanienbraunen, purpurbraunen und sepia neben lila- und schiefergrauen. Die Unterflecke treten stark zurück. Durchscheinende Farbe gelblichweiß. Im Gegensatz zu den Eiern der *P. albiventris*-Rassen keine fuchsigroten Töne. Von dem grünlichen Hauch in der Grundfarbe, den HUME und auch BAKER erwähnen, konnte ich in den Sammlungen nichts entdecken. Der Gesamteindruck erinnert an *Lullula arborea*, und zwar bei ausschließlich fein punktierten Stücken ebenso wie bei etwas gröber gezeichneten. — Wie bei *mandellii* sind die Eier der Rassen *olivaceum*, *ruficeps* ( $k = 1,34$  bzw. 1,30), *minus*, *subochraceum* ( $k = 1,29-1,32$ ) und *victoriae* sowie

die der Art *palustre* ( $k = 1,33$ ) und von *P. fuscocapillum babaulti*, *fuscocapillum* und *f. scortillum* ( $k = 1,42$  bzw.  $1,38$  bzw. abnorm  $1,53$ ). Die von *babaulti* sind nach LEGGE (Birds of Ceylon, S. 1216, 1879) blaß rotbraun gefleckt mit Kappenbildung und größerer brauner Fleckung vor allem in einem Kranz am stumpfen Ende, die von einer der drei Rassen nach NEHRKORN auf grauweißem Grund überall dicht fuchsiggrau und graubläulich gefleckt, während E. C. St. BAKER (The Fauna of British India, Birds, 2nd Edition 1, London 1922, S. 245) *fuscocapillum* (und wohl *scortillum*) wie schwach gezeichnete *ruficeps* findet, 1932 (The nidification of birds of the Indian Empire 1, S. 212, 1932) aber genau wie diese, vielleicht durchschnittlich etwas gestreckter, was mit den obigen Werten für  $k$  übereinstimmt — doch bleibt die gestrecktere Form von *ruficeps mandellii* zu bedenken. Am dunkelsten: *mandellii* und *palustre*. (Taf. 6, Fig. 4.)

*Pellorneum capistratum nigrocapitatum* (= *Drymocataphus*). Laut CAT. BRIT. Mus. elliptisch, ziemlich glänzend. Der rahmweiße, wenig sichtbare Grund erscheint dicht braun und blaßpurpurn gefrickelt und gewölkt durch gleich-viele Ober- und Unterflecke. Nach BAKER rahmweiß, überall dicht purpurbraun und tintenpurpurn bespritzt, —  $k = 1,31$ . — Bei *morrelli* („*capistratoides*“) ist der blaßgraue Grund überall dicht bedeckt mit zarten, zum Teil etwas größeren und dunkleren Punkten, Spritzern und Fleckchen brauner und purpurgrauer Färbung, die am stumpfen Ende zusammenfließen. —  $k = 1,40$ . (CAT. BRIT. Mus. 4, S. 37.) — *Pellorneum capistratum capistratum*. Die im NEHRKORN-Katalog dieser Form und der vorvorigen zugeschriebenen bunten Eier gehören nach BARTELS (Orn. Mon.ber. 32, S. 110, 1924) zu *Trichastoma s. sepiarium*. Das Gleiche gilt für die „*capistratum*“-Eier im CAT. BRIT. Mus. und bei KUSCHEL (Orn. Mon.ber. 3, S. 155, 1895), ferner für die „*capistratoides*“ — Eier der Kuschel-Sammlung im Museum Dresden. Richtige Exemplare von *capistratum* ähneln denen von *Anthus campestris* und *Timalia pileata*. Grünlich gehauchter, weißer Grund, kleine, schwarzgraue, dunkelolivbraune und sepia Flecke, die oben dicht, nach unten lockerer stehen und kleiner werden. (Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF, Zool. Verhand. 88, S. 108, 1967) ist aber die Fleckung gelegentlich purpurbraun. —  $k = 1,38$ .

*Pellorneum albiventre ignotum*, *albiventre* und *cinnamomeum*. Der weiße bis hellgelbrötliche Grund ist vorwiegend entweder mitteldicht mit feinen bis mittelgroben Punkten und Fleckchen fuchsrötlicher Färbung besetzt, die ziemlich viel Grund zwischen sich frei lassen, oder durch feine fuchsig Frickel vollkommen verdeckt. Zuweilen unscharfe Zone am oberen Ende. Entfernte Ähnlichkeit mit kräftig gezeichneten Eiern des Rotkehlchens (*Erithacus rubecula*). Gesamteindruck also fuchsiggelbrötlich. Innenfarbe weiß, bei den dunkler gefärbten Stücken blaß orange getönt. —  $k = 1,33$ . — Die Eier von *cinnamomeum* erscheinen im allgemeinen etwas dunkler als die der übrigen Formen, auch dichter fein gefleckt, zum Teil mehr terrakottafarben. —  $k = 1,35$ . (Taf. 6, Fig. 5.)

*Trichastoma tickelli assamense* (*Malacocincla*; = *Pellorneum*; = *Drymocataphus*). Stumpfbreitovale Eier ( $k = 1,27$ ). Auf blaßgrünem oder hell grünlich-grauem Grund überall gleichmäßig verteilte dichte, feine, verwischte Frickel

graubrauner bis olivbrauner Färbung. Zuweilen auch kleine Blättern und Verdichtung nach dem oberen Pol hin. Gesamteindruck grünlich- oder bräunlichgrau mit olivgrauer Wölkung. Der Zeichnungscharakter kommt dem bei *Anthus spinoletta* nahe, indem die Flecke oft nicht stark hervortreten. Glanz gering. Durchscheinende Farbe blaßgrün. — *Trichastoma tickelli fulvum* (und *tickelli*?). Im Ganzen den Eiern von *assamense* sehr ähnlich. BAKER vergleicht mit Miniaturen von *Copsychus saularis* und sieht den blaß grünlichweißen Grund mit leichtem Glanz über die ganze Oberfläche bedeckt von hell rötlichbraunen und purpurgrauen Frickeln und kleinen Blättern. Die Grundfärbung kann auch grünlichgrau in verschiedener Intensität sein. Manche erinnern an den gleichmäßig braun gefrickelten Ei-Typ bei *Emberiza fucata*. —  $k = 1,29$ .

*Trichastoma pyrrhogenys pyrrhogenys*. Nach HELLEBREKERS & HOOPERWERF (1967) blaßblau mit feiner, dichter, brauner Fleckung. —  $k = 1,37$ . — Die rötliche Fleckung kann bei der Borneo-Form *longstaffi* sehr verschieden dicht sein, bei der Rasse *canicapillum* findet sich eine ziemlich dichte braune und purpurgraue Fleckung auf blauem oder trübgrünem Grund [nach T. H. HARRISON (1950) bzw. C. A. GIBSON-HILL (1950) aus B. E. SMYTHIES, The birds of Borneo, Edinburgh & London 1966, S. 403]. —  $k = 1,33$ .

*Trichastoma malaccense* (= *Anuropsis*). An manche gelbbraunliche Lerchen- (Alauda) und Raubwürgereier (*Lanius excubitor*) anklingend. Zwei Exemplare im Britischen Museum sind nach dem CAT. BRIT. MUS. reguläroval ( $k = 1,35$ ), ziemlich glänzend und auf rahmfarbenem Grund überall mit kastanienbraunen und lilagrauen Frickeln, kleinen Fleckchen und Stricheln besetzt, die recht gleichmäßig verteilt, aber im oberen Eiviertel zu einem Kranz verdichtet sind.

*Trichastoma sepiarium sepiarium* (= *Malacocincla*). Die Eier gleichen denen von *Trichastoma abbotti* (S. 471). Hierher gehören die bei NEHRKORN und im CAT. BRIT. MUS. irrig dem *Pellorneum capistratum* zugeschriebenen Eier (S. 470). Richtige von diesem sind eher lerchen- (Alaudidae-) oder pieper- (*Anthus*-) artig. —  $k = 1,42$ . — Die beiden bekannten Eier von *Trichastoma sepiarium minus* sind nach HELLEBREKERS & HOOPERWERF (1967, S. 109) blaß purpurrahmfarben und ziemlich spärlich mit sepiabraunen Flecken und Haarlinien gezeichnet. Bei der Nominatform kommen aber noch spärlicher gefleckte Stücke vor. Dort gibt es andererseits selten braune Kappenbildung, und zwar am stumpfen oder am spitzen Ende (l.c.). —  $k$  bei *minus*: 1,39.

*Trichastoma celebense finschi*. Von den beiden einzigen bekannt gewordenen Eiern, die Gerd Heinrich im Naros-Gebiet von S-Celebes gesammelt hat (E. STRESEMANN, Journ. f. Orn. 88, S. 112, 1940), blieb nur eins erhalten. Wegen seines grünlichweißen Grundes mit ziemlich reichlichen hellbraunen groben Oberflecken von unregelmäßiger Gestalt neben violettgrauen Unterflecken erinnert es an amerikanische Ammerneier (*Zonotrichia melodia* und *capensis*), auch an manche kräftig gezeichneten Eier der Schneeammer (*Plectrophenax nivalis*). —  $k = 1,41$ .

*Trichastoma abbotti amabile* (= *Malacocincla*; = *Turdinus*). Stark variabel in der Größe. Gestalt wechselnd, ebenso der Glanz. Sehr schöne Eier. Grundfarben rosaweiß, hell fleischfarben oder blaßlachsrotlich. Die sich auffallend abhebenden.

scharf markierten, aber überall nur locker verstreuten Flecke bestehen aus kleinen und mittelgroßen runden Blättern, Punkten und kurzen Schnörkeln leuchtend siena- oder kastanienbrauner und graublauer Farbe. Daneben kommen rötliche Wolken und dunkle Kritzeln, Runenflecke oder Linienzüge vor, die wie die übrige Zeichnung oft heller umrandet sind, so daß sich ein bunt marmoriertes Bild ergibt. Zuweilen sind Haarlinien und Adern in größerem Umfang verbreitet, mehrfach gewunden und sich überkreuzend, ähnlich wie die Zeichnung bei vielen *Emberiza*-Eiern; doch übertreffen diese Timalien-Eier durch den rötlichen Gesamteindruck die Ammern-Eier an Schönheit beträchtlich. Die glatte Schale scheint gelbweiß durch und läßt von Poren nur wenig erkennen. Kurzovale Gestalt ist wohl häufiger als andere ( $k = 1,32$ ). (Taf. 6, Fig. 6.).

*Trichastoma cleaveri batesi* (= *Malacocincla*). OGILVIE-GRANT (Ibis 1911, S. 625) beschreibt die Eier als langoval und leicht glänzend. Auf weißem oder rosaweißem Grund stehen kleine Flecke und unregelmäßig gestaltete Blättern trübkaustanienbrauner Färbung neben purpurgrauen über die ganze Oberfläche verteilt oder mehr nach dem breiteren Ende hin gehäuft. Die zugehörige, von Groenvold gemalte Abbildung (Taf. 12) zeigt die locker über kleinen Spritzern verteilten größeren Flecke fast schwarz und seitlich ausgezackt, wie zerplatzt, teilweise rötlich umrandet. Gestalt ziemlich elliptisch-langoval ( $k = 1,41$ ).

*Trichastoma rufipenne distans* (= *Illadopsis*; = *Malacocincla*). Grauweiß mit braunen Blättern oder Spritzern, beide Fleckungstypen im selben Gelege (nach MOREAU, Ibis 1937, S. 322). —  $k = 1,47$ .

*Trichastoma fulvescens fulvescens* (= *Turdinus*; = *Malacocincla*). — Bei BATES (Ibis 1911, Taf. 12) werden vier verschiedene Eitypen abgebildet und von OGILVIE-GRANT beschrieben (ibid., S. 624f.).

1. Auf weißem Grund wenige kastanienbraune und purpurgraue Blättern lose verstreut. Die Abbildung zeigt die über deutlichen, blaugrauen Unterflecken lagernden leuchtend fuchsigbraunen Blättern zackig ausgefranst, wie explodiert — ein kontrastreiches Bild. Gestalt länglich elliptisch, ziemlich gleichstumpf an beiden Enden.

2. Fast einfarbig lederbraun mit einer Zone tief kastanienbrauner Flecken um den oberen Pol herum. Gestalt kurzbreit, nahezu sphärisch ( $k = 1,25$ ).

3. Die ganze Schale gewölkt und fein gefleckt; Farben wie bei Typ 1. Der Grund ist aber nicht weiß, sondern blaß rosabräunlich, die Zeichnung etwas hell und verwischt, trotzdem rundlich geblieben, nicht sehr dicht, mehr verstreut. Gestalt elliptisch, beide Enden ziemlich flach gerundet.

4. Wie 3, jedoch im Ganzen dunkler braun, vor allem in der dichteren, überall gleichmäßig verteilten und schärfer markierten Zeichnung aus meist kleinen unregelmäßigen Spritzern, nicht so lebhaft in den Farben, die Unterflecke viel weniger hervortretend als bei den Typen 2 und 3. — Der vierte, mehr ovale Typ erinnert entfernt an den von *Chiroxiphia caudata* unter den Pipridae und an das bei BATES (l.c.) abgebildete Ei von *Alethe castanea* unter den Turdidae, nur daß bei diesen die Flecke sehr groß und lebhafter sind und sich in Hellbraun, Dunkelbraun und Blaugrau flatschig überdecken.

*Malacopteron magnirostre magnirostre* (= *Horizillas*). NEHRKORNS Exemplar, als *Turdinus m.* bezeichnet, gleicht dem von *Trichastoma a. abbotti*. BAKER beschreibt zwei ebenfalls von Waterstraat gesammelte Eier unter dem Namen *Ophrydornis m.* als ganz blaß gelblichrahmweiß mit einigen hellroten Spritzern hauptsächlich in der mittleren Zone, fast glanzlos und von beinahe elliptischer Gestalt ( $k = 1,36$ ). Mehr ist kaum bekannt. (Als Gatungsnamen kommen auch *Aleippe* und *Malacocincl*a vor, hier erwähnt als kleines Beispiel für das Nomenklaturchaos.)

*Malacopteron cinereum rufifrons* (= *Horizillas*). 1967 beschrieben HELLEBREKERS & HOOGERWERF (l.c., S. 110) vier Eitypen: 1. weiße, fast ungefleckte; 2. kreidigweiße Eier mit einigen nicht sehr deutlich abgesetzten blaß rostfarbenen oder bräunlichen Punkten und Fleckchen, die fast nur am stumpfen Ende stehen; 3. sehr blaß rahmfarbene, die wegen rötlichbrauner Wölkung erythrotisch wirken, und 4. gelblichweiße mit kleinen graubräunlichen Punkten vor allem am stumpfen Pol (Typ 3 und Typ 4 mit Unterflecken). —  $k = 1,38$ . — Unter dem Namen *M. c. rufifrons* zitierte HOOGERWERF [Een bijdrage tot de oologie van het eiland Java. Buitenzorg 1949 (= *Limosa* 22, S. 184] nach BAKER Eier der Nominatform *M. c. cinereum*: Die Eier sind weißlich, dicht und gleichmäßig bedeckt mit reichlichen rotbraunen Fleckchen und blaßgrauen Unterflecken. Die Schale ist kräftig und ziemlich glänzend. —  $k = 1,40$ .

*Malacopteron albogulare* (= *Setaria*; = *Ophrydornis*). Einfarbig weiß mit bläulichem Schimmer oder blaßgrünlichblau, glänzend. Langoval ohne starke Zuspitzung ( $k = 1,44$ ). Ähnlich *Zosterops*. [Obwohl Salanga nördlich vom Check-list-Bereich (PETERS, 10, S. 265) der Art liegt, wurde das Nehrkorn-Ei in der Liste belassen. Hrsg.]

*Pomatorhinus*. Alle Arten besitzen ausnahmslos reinweiße, ungefleckte Eier mit teils geringerem, teils stärkerem Glanz. Gestalt, Korn und Poren bieten nichts Ungewöhnliches. Die durchscheinende Farbe ist weiß. —  $k = 1,28-1,44$ . Die beiden einzigen Eier von *P. h. hypoleucos* mit Gewichtsangaben (Sammlung Kreuger) scheinen abnorm dicke Schalen zu haben, weshalb Fragezeichen in die Liste gesetzt wurden.

*Pomatostomus*. Früher wurde diese australische Gattung zur eben besprochenen indomalayischen Gattung *Pomatorhinus* gerechnet. Im Gegensatz zu deren einfarbig weißen Eiern hier ganz andere, auffallend gefärbte. Auf grau- oder bräunlichsteinfarbenem, gelegentlich auch lehmgelbem Grund liegt ein sich in allen Richtungen und überall verbreitendes Gewirr von umberbraunen bis purpurschwarzen Adern und Haarzügen, das teils aus einzelnen Fasern, teils aus ganzen Faserbündeln besteht. Bald sind es zarte Linien; bald erscheint die Zeichnung wie Netzhautfetzen, die sich flächenhaft aufgelagert und dann an den Enden zersplissen und sich vielfach überdeckt haben. Da alles nur dünne Gebilde sind, bleibt der bräunliche Gesamteindruck trotz reichlicher Zeichnung ziemlich hell. Seiten kommen sepiabraune Wolken oder rundlich abgegrenzte Flecke vor. Unterflecke fehlen, weil das Pigment erst ganz P zuletzt auftritt. Es ist daher im frischen Zustand abwaschbar. Von dem bei CAMPBELL und anderen erwähnten hohen Glanz ist

in den Sammlungen wenig zu beobachten. Das Korn fand sich meist glatt, oft aber auch fein griebig, je nach dem Entwicklungsgrad der Cuticula. Im letzten Fall fehlt eine solche, so daß unter der Lupe die dicht gedrängten Prismenköpfe einzeln sichtbar werden, die das griebige Korn erzeugen. Die Eigestalt wechselt, ist aber oft etwas langoval ( $k = 1,37-1,47$ ). — Im Bohrloch scheint die Schale hellgelb durch. Die Porenöffnungen lassen sich nicht immer leicht erkennen.

Ein ähnlicher Zeichnungscharakter, aber in anderen Farben, liegt bei manchen geschnörkelten *Emberiza*-Eiern vor sowie bei einigen der nordamerikanischen *Quiscalus*-Arten. Auch in der Färbung ähnlich sind nur die Eier des südamerikanischen Tyrannen *Legatus leucophaeus*, aber viel kleiner und gelblicher braun. Dennoch bilden die australischen *Pomatostomus*-Eier einen unverkennbaren Typ für sich. Sie führen im Vergleich mit den indischen weißen von *Pomatorhinus* den wohl stärksten Färbungscontrast vor, den es bei Eiern von lange Zeit zu einer Gattung gerechneten Vögeln gibt. Sowohl die weißen *Pomatorhinus*- als auch die braunen *Pomatostomus*-Eier werden in Kugelnestern mit seitlichem Eingang abgelegt, in denen „Schutzfärbung“ unnötig erscheint.

Die von CARTER behaupteten Rassenunterschiede in der Ausbildung der *Pomatostomus*-Eier werden von SERVENTY & WHITTELL (1967, S. 313) bestritten. Die Verschiedenheit in der Schalendicke, die unsere Liste aufweist, beruht vielleicht auf der besonderen Dünnschaligkeit eines leichten Geleges von *ashbyi* in der Kreuger-Sammlung; allerdings ist deren zweites, schweres Gelege ebenfalls dünnshalig ( $d = 0,097$  gegen  $d = 0,087$  mm). (Taf. 6, Fig. 7).

*Xiphirhynchus superciliaris* (= *Xiphorhamphus*). In jeder Beziehung wie die weißen Eier von *Pomatorhinus*. —  $k = 1,32$ .

*Rimator malacoptilus*. Glanzlose, stumpfovale Eier ( $k = 1,37$ ), oft ziemlich bunte Eier. Der Grund kann weiß sein, rosaweiß, fleischfarben oder selbst blaß-rötlichlachsfarben. Die Zeichnung besteht aus teils kleinen, teils recht großen Flecken, Blättern und Wischern hell- und dunkelbrauner oder rostroter Färbung neben violettgrauen Unterflecken. Hier und da auch einzelne tief rotbraune Linienzüge und Schnörkel, so in den Sammlungen Nehr Korn und Baker. Drei Stücke im Britischen Museum sind viel schlichter gezeichnet: Nur wenige dunkelbraune Punkte liegen über sparsamen rosabraunen kleinen Wischern auf weißem Grund, fast nur im oberen Viertel, dazwischen blaßpurpurne Unterflecken wie bei bleichen Eiern von *Napothera epilepidota* (S. 475).

*Napothera macrodactyla macrodactyla* (= *Turdinus*). Größer, sonst ähnlich *Trichastoma abbotti*. Zeichnungscharakter wie bei *Emberiza calandra*, jedoch die Flecke, Schnörkel und Linienzüge zarter, die Farben hunter, leuchtender. Grundfarbe weißlich, rosa getönt. Gestalt stumpfbreit oval. Glanz mäßig. Die Zeichnung ist oft brandfleckentartig an den Rändern hell umzogen. Fleckenfärbung dunkelbraun, die der undeutlichen Unterflecken trübpurpurn. —  $k = 1,38$ .

*Napothera macrodactyla lepidopleura* (= *Turdinus*). Nach HOGERWERF (1949) ähnlich hellen *Alcippe pyrrhoptera*. Grund blaß fleischfarbig, zum Teil mit violetttem Hauch. Zarte weinrötlichgraue und weinrötlichbraune Tüpfel und Punkte oder gar fadenförmige Zeichnungen bedecken fast die ganze Oberfläche und sind

gleichmäßig verteilt. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 111) sind aber die meisten Eier am stumpfen Ende dichter gezeichnet. Über den zarten Tüpfeln nach HOOGERWERF schärfer begrenzte Fleckchen von dunklerer weinrötlichbrauner bis dunkel kastanienbrauner, z. T. fast schwarzer Färbung. Die 1949 beigegebenen Abbildungen sind jedoch ganz anders und erinnern an hell gelbbraun zart gefleckte Miniaturen der Birkhuhnreier (*Lyrurus*). — Eigestalt normaloval ( $k = 1,36$ ). Glanz gering bis ziemlich stark.

*Napothera brevicaudata striata* und *venningi* (= *Turdinus*). Glänzend weiß mit ziemlich sparsamen, rötlichen und blaß rosapurpurnen Punkten, Spritzern oder kleinen Blättern (BAKER). —  $k = 1,33$  bzw. 1,28.

*Napothera epilepidota roberti* (= *Turdinulus*). Auf fast glanzlos weißem Grund entweder mit vielen zarten weinrötlichen, rotbraunen, rosaroten und lilagrauen Punkten sowie zarten Fleckchen überall mitteldicht besetzt oder mit größeren Flecken und dann sparsamer um den oberen Pol herum. Weiß durchscheinend. Der Gesamteindruck wechselt und klingt an dicht und kräftig gefleckte Eier der Meisen (*Parus*), Kleiber (*Sitta*) und Rauchschwalben (*Hirundo rustica*) an. Doch treten die Unterflecke bei *N. e. roberti* stärker hervor, und die Eigestalt ist oft mehr breitoval als bei jenen Arten ( $k = 1,30$ ). — Ebenso, abgesehen von der folgenden Nominatform, die Eier der übrigen bisher beschriebenen Rassen ( $k = 1,22-1,30$ ). (Taf. 6, Fig. 8.)

*Napothera epilepidota epilepidota* (= *Turdinulus*). Nach Beschreibung und Abbildung bei HOOGERWERF (1949) auf weißlichem Grund dichte, meist kleine, gleichmäßig überall verteilte, ziemlich gleichgroße Fleckchen, die mit ebensolchen, verschwommenen Unterflecken gemischt sind. Diese sind nur oben deutlich und hell bis dunkel mäusegrau, jene weinfarbigbraun bis mahagonifarben und dunkel kastanienbraun, sogar fast schwarz, mit weiterer Verdichtung am stumpfen Ende. Zeichnungscharakter wie bei dichtgefleckelten, rosafarbigigen *Megalurus* und *Pycnonotus*; vom Grund bleibt wenig zu sehen. Glanz gering oder fehlend. Schale glatt. Ganz ähnlich den australischen *Cinchorhamphus*-Eiern. Gestreckt-bis normaloval ( $k = 1,43$ ).

*Pnoepyga*. Bei allen 4 Rassen unsrer Liste ungefleckt, glanzlos weiße Eier von gewöhnlicher Gestalt, oft aber auch gedrungener oder mehr elliptisch ( $k = 1,30$  bis 1,38). Korn sehr zart, Poren wenig auffallend; durchscheinende Farbe reinweiß. Schon J. D. L. LA TOUCHE (A handbook of the birds of eastern China 1. London 1925—29, S. 45) machte die Eier von *P. pusilla pusilla* ( $18,0 \times 14,0$ .  $G = 1,83$  g) zuverlässig bekannt, ebenso die von *P. pusilla rufa* ( $19,7 \times 14,5$ .  $G = 2,13$  g) HOOGERWERF (1949) nach einer großen Serie. Unsicher erscheinen aber die Maße für *P. albiventer albiventer*, die größte Art. Nach

NEHRKORN (1899 und 1910):  $18,5 \times 13,5$  mm.  $G = 1,73$  g.

CAT. BRIT. MUS. (1905, Hume-Sammlung, 3 Eier gleichgroß):

$D_3 = 18,9 \times 14,0$  mm.  $G = 1,90$  g.

BAKER (1922):  $D_{80} = 18,6 \times 13,7$  mm.  $G = 1,80$  g.

BAKER (Fauna Brit. India 8, S. 618, 1930): „etwa“  $22,0 \times 16,0$  mm.  $G = 2,88$  g.

BAKER (1932):  $D_{45} = 19,1 \times 14,1$  mm.  $G = 1,96$  g.

Von den beiden letzten Angaben erscheint die erste zu groß, die zweite, verglichen mit den Eimaßen der etwas kleineren *P. pusilla rufa*, recht klein. Sie mußte aber als neueste Angabe in unsere Liste kommen und paßt zu Humes drei Exemplaren, wurde sogar durch Herrn Kreugers Maße (1969) noch verkleinert, so daß jetzt als Eigewicht  $G = 1,93$  g gelten muß.

*Spelaecornis* (= *Elachura*: = *Urocichla*). Bei allen Arten dieselbe Erscheinung wie beim Typ 3 der Troglodytidae (S. 328), zu denen diese Arten früher gestellt wurden. Nur mäßig verjüngte, breitovale Eier ( $k = 1,23-1,32$ ) mit geringem oder etwas stärkerem Glanz der weißen oder ganz leicht rosa gehauchten Oberfläche. Spärliche bis mitteldichte feine Punkte und kleine Flecke stehen mehr am stumpfen Ende, entweder klein und scharf markiert, dann dunkel kastanienbraun mit wenigen schiefergrauen dazwischen, oder größer und verwischt, dann mehr rot und oft ohne Unterflecke, in diesem Falle etwas ähnlich *Parus major*. Zuweilen mit wenigen rötlichbraunen Spritzern oder ungefleckt. (Taf. 6, Fig. 9.)

*Sphenocichla*. Die wenigen, nur durch BAKER bekannt gewordenen Eier sind ziemlich spitz breitoval, reinweiß ohne Zeichnung und fast glanzlos, also wie die von *Pnoepyga*. —  $k = 1,25$ .

*Neomixis tenella* (= *Eroessa*). Nach G. HARTLAUB (Die Vögel Madagascars ... Halle 1877, S. 112) „Eier weiß mit sehr feinen purpurbraunen Stippen, namentlich um das breite Ende herum (16.5 m. zu 11.8 m.)“<sup>4</sup>. Nach NEHRKORN nur  $14 \times 11$  mm, ein eigentümliches Ei, mit keinem andern ihm bekannten zu verwechseln. Anklänge nur an einige Varietäten von *Cisticola*: Weiß mit tief dunkelbraunen nadelstichgroßen, ziemlich dicht stehenden Pünktchen. Im Britischen Museum drei Eier ( $14-16 \times 11,4-12,5$  mm) weiß mit winzigen Fleckchen in dunklem Umberbraun. Rötlichbraun und Lavendel, regulär oval, leichtglänzend. Nach den Abbildungen im CAT. BRIT. MUS., abgesehen von der Größe, ganz wie bei dem ebenfalls auf Madagaskar beheimateten, hier den Timalien angeschlossenen *Oxylabes madagascariensis* ähnlich überall feinst punktierten *Phylloscopus collybita*-Eiern. Da der Vogel *Neomixis* kleiner als *Oxylabes* ist, vermutete Kuschel Verwechslung der Eier im Britischen Museum, übersah aber wohl die großen Maße bei HARTLAUB. Die Frage bleibt noch zu klären. —

*Neomixis tenella debilis*. Vier ovale, glatte, etwas glänzende Eier eines Geleges beschrieb RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 72, S. 448, 1936) als weiß, dunkel schwarzbraun und grau gefleckt und gepunktet, besonders am stumpfen Ende. Das paßt gut mit der Beschreibung für die Nominatform aus dem Britischen Museum (s. o.) überein. Hrsg.

*Neomixis striatigula pallidior*. Nach RAND (l. c., S. 445) oval ( $k = 1,37$ ). Schale glatt und glänzend, auf bläulich meergrünem Grund unregelmäßig mit kleinen dunkel bräunlichschwarzen Flecken und Punkten gezeichnet.

*Stachyris rufifrons rufifrons*. Färbung nach BAKER (1932, S. 233) wie bei ziemlich leuchtend gefärbten *St. a. ambigua*. Nach R. KREUGER (briefl. 1969) perlweiß mit gelbbraunen Punkten und einigen sehr kleinen Flecken, die in einem Ring das stumpfe Ende umgeben. —  $k = 1,29$ .



*Stachyris ambigua, ruficeps* und *pyrrhops*. Übereinstimmend breitoval bis beinahe sphärisch ( $k = 1,25-1,30$ , einmal  $1,35$ ), mehr oder weniger glänzend reinweiß, zuweilen ungefleckt, meist aber am oberen Ende mit höchstens mittelgroßen und kleinen, blaß rostroten oder bräunlichgelben Fleckchen besetzt, über denen nicht immer einzelne dunklere Punkte verstreut liegen, seltener auch spärliche, hell purpurgraue Unterfleckchen. Einige Stücke erinnern an verloschen gezeichnete Eier unseres Zaunkönigs (*Troglodytes troglodytes*). In der Regel einige Neigung zur Kranzbildung. Weiß durchscheinend. Gelegentlich auch etwas zugespitzte Gestalt.

*Stachyris chrysaea chrysaea*. Wie *nigriceps* (s. u.), zum Teil aber am stumpfen Ende einige kleine blaßbraune Punktäckchen, wie bei den drei vorangehenden Arten. —  $k = 1,26$ . — Ebenso bei *St. chrysaea assimilis*. —  $k = 1,30$ .

*Stachyris nigriceps*. Breitoval ( $k = 1,29$ ), mäßig glänzend oder matt, ungefleckt reinweiß bei allen vier Rassen bzw. Rassengruppen unserer Liste. Weiß durchscheinend. Ähnlich indischen *Ploceus*-Eiern, die aber fast doppelt so schwere Schalen und viel größere Poren besitzen ( $R_g = 4,9:7,5\%$ ).

*Stachyris poliocephala*. Das Ei ist weiß und etwas glänzend [nach BARTLETT (1895) aus SMYTHIES 1960].

*Stachyris oglei*. Breitoval ( $k = 1,33$ ), glatt, fast oder ganz glanzlos reinweiß. BAKER findet diese Eier ( $R_g = 3,3\%$ ) zerbrechlicher als ähnliche kleine von indischen *Pomatorhinus*, die auch schon ziemlich dünnshalig sind ( $R_g =$  etwa  $5\%$ ).

*Stachyris maculata maculata* und *leucotis obscurata*. Nach BARTLETT (1895) bzw. HARRISON (1950) matt weiß bzw. weiß (aus SMYTHIES 1960).

*Stachyris thoracica thoracica*. Ebenso, zum Teil glänzend. —  $k = 1,46$ .

*Stachyris erythroptera erythroptera*. Nach NEHRKORN wie *Stachyris ruficeps*. Nur sind die Flecken lebhafter rostbraun. Nach BAKER (1932, S. 236) breitoval ( $k = 1,28$ ), glänzend weiß, überall rötlich gefleckt, besonders am stumpfen Ende. BAKER (l. c.) erwähnt aber auch ungefleckt bläulichweiße Eier, die Hopwood und Mackenzie sammelten.

*Stachyris melanothorax melanothorax* (= *Cyanoderma*). Nehrorns Stücke haben auf weißem Grund sehr zarte, kaum sichtbare fuchsigc Fleckchen im oberen Polgebiet. A. B. MEYER (Zschr. ges. Orn. 4, 1887) beschreibt sie als weiß mit sehr feinen braunroten Pünktchen besät oder weiß mit bläulichem Hauch, sparsam bräunlich punktiert. Nach HOOGERWERF (1949) meist einfarbig weiß oder leicht getönt, seltener zart rötlichbraun und grau gefleckt, zuweilen in einem Kranz. Manche ähnlich *Macronous flavicollis*, das heißt mit scharf gezeichneten rötlich-braunen Fleckchen und einigen grauen Unterfleckchen. —  $k = 1,34$ .

*Dumetia hypertythra hypertythra* (= *Ophrydornis*). Ähnlich den Eiern von *Dumetia hypertythra albogularis* (s. u.), jedoch von breiterer Gestalt und nicht selten mit größerer Zeichnung. Andere mit feiner dichter braunroter Punktierung zeigen zuweilen einen Kranz am stumpfen Ende, der mehr oder weniger aus-

geprägt ist. —  $k = 1,25$ . — *Dumetia hyperythra alboangularis*. Weiß, rein oder leicht getönt. Mitteldichte, nach oben hin enger stehende Punkte, Spritzer und kleine Blättern von hellrötlicher bis dunkelbraunroter Färbung nebst vereinzelten purpurgrauen dazwischen. Gestalt breitoval ( $k = 1,27$ ). Schale glatt, ziemlich glänzend. BAKER vergleicht diese Eier treffend mit Miniaturen solcher von *Timalia*. Hellbraun gefleckte von *Hirundo rustica* kommen auch nahe.

*Rhopocichla atriceps*. Bei allen vier geographischen Formen (*atriceps*, *boudilloni*, *siccata* und *nigrifrons*) stimmen die Eier durch eine recht lockere Mischung kleiner und größerer kastanienbrauner und lilagrauer Fleckchen überein, die auf leicht glänzendem, weißem Grund überall scharf abgesetzt, am stumpfen Ende etwas dichter stehen. Die Unterflecke treten stark zurück. Die Fleckenfärbung kann auch dunkel purpurrot sein. Fleckendichte mittel. —  $k = 1,35$ – $1,43$ . (Taf. 6, Fig. 9.) — Ähnlicher Typ: *Macronous gularis*.

*Macronous flavicollis flavicollis*. Ähnlich den Eiern der folgenden Art, aber nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) weniger dicht, gröber und weniger abgesetzt gezeichnet, so daß sie manchen von *Hypothymis azurea* ähneln. —  $k = 1,35$ .

*Macronous gularis gularis* (= *Mixornis*). Normaloval mit abgerundeter Spitze ( $k = 1,38$ ), ziemlich glänzend. Auf weißem Grund stehen überall mäßig dicht kleine Punktfleckchen schön rötlichbrauner oder rostroter Färbung, zuweilen rötlichere, die nach oben hin dichter und ein wenig größer werden und oft eine kranzartige Zone bilden, in der sich auch bleigraue Unterflecke zeigen. Manchmal sind beide Fleckenarten größer und dann lockerer, die Unterflecke deutlicher als gewöhnlich und nicht so rundlich wie meist, auch mehr purpurfarben. Der Grund kann ausnahmsweise leicht gelbbraunlich gehaucht sein, die Zeichnung mehr kastanienbraun. Weißgrundige Stücke können an dicht gefleckte von *Hirundo rustica* anklagen. Sie ähneln denen von *Dumetia hyperythra* und *Hypothymis*. Innenfarbe weiß. — Ebenso bei den Rassen *rubicapillus*, *minor*, *connectens*, *chersonesophilus*, *javanicus*, *bornensis*, *montanus* und *woodi*. Die Eier dieser Formen können wie die von *M. gularis gularis* nicht nur rosige und fuchsige, sondern gelegentlich auch fast sepiabraune Punkte haben, in anderen Fällen ziemlich bunt sein, nämlich wenn zu größeren braunrötlichen Oberflecken ebenso zahlreiche gröbere lilagraue Unterflecke treten. —  $k = 1,31$ – $1,37$ . (Taf. 6, Fig. 11.)

*Macronous striaticeps mindanensis*. Nach KUTTER (Journ. f. Orn. 31, S. 310, 1883) sind die Eier von „*striaticeps*“ aus Sibulan am Fuße des Mount Apo auf Mindanao glatt, glänzend, feinkörnig und ohne bemerkbare Poren. Gedrungen eiförmig mit abgerundeter Spitze ( $k = 1,33$ ). Auf weißem Grund stehen, oben dichter, heller oder dunkler braune und violettgraue Punkte und Fleckchen, die zuweilen einen Kranz oder eine Kappe bilden. Stücke im Britischen Museum sind oval ( $k = 1,36$ ), mäßig glänzend, weiß mit kleinen kastanienbraunen und lavendel Flecken, die am stumpfen Ende etwas gröber und zusammengedrängt stehen. OGILVIE-GRANT beschreibt (CAT. BRIT. MUS.) Whiteheads Stücke als reinweiß mit dichten dunkelroten Sprenkeln mehr nach dem oberen Ende hin und mit abgerundeter Spitze. Nehrorns Exemplare sind weiß mit entweder

kleinen oder größeren markierten, lebhaft hellroten oder braunen Flecken und erinnern entfernt an *Hirundo rustica*, mehr noch an spärlich und nur zart rot gefleckte *Sitta*-Eier. —  $k = 1,36$ .

*Macronous ptilosus reclusus*. Nur unsichere Eier bekannt. NEHRKORN beschreibt rundliche weiße Stücke mit gleichmäßig verteilten graunbraunen, ziemlich markierten kleinen Oberflecken und mehr violettgrauen Unterflecken, aus Java. Dort lebt die Art aber nicht, und Bartels jun. hält solche Eier für zu *Timalia pileata* zugehörig, wohl mit Recht. SHARPE bezeichnet (Proc. Zool. Soc. London 1875, S. 105) die *ptilosus reclusus*-Eier aus Borneo als trübweiß, dicht braun gesprenkelt, später aber (Ibis 1889, S. 282) als einfarbig glänzend weiß. Solche einfarbigen Eier liegen im Britischen Museum (CAT. BRIT. MUS.), sind stumpfoval ( $k = 1,37$ ), leicht glänzend und von Whitehead am Kina Balu gesammelt. Auch hier liegt wohl eine Verwechslung vor.

*Timalia pileata pileata*. Eigestalt spitzbreitoval ( $k = 1,25-1,30$ ). Mäßiger Glanz. Auf weißem Grund kleine, aber stellenweise zusammenfließende Flecke und Blattern in UMBERBRAUN oder RÖTLICH- bis SCHOKOLADENBRAUN, mitteldicht verteilt, nach oben hin abnehmend, zuweilen Kranz. Dazwischen sparsame violettgraue Unterflecke. Bei anderen Stücken sind die Punkte und Fleckchen SEPIABRAUN und SCHWARZGRAU, größere jedoch heller. Manche Eier erinnern entfernt an grobfleckige des Feldsperlings (*Passer montanus*), mehr noch an die von *Mirafra javanica* und *Pellorneum capistratum*. Durchscheinende Farbe weiß. — Ebenso die Eier der Nominatform. (Taf. 6, Fig. 12.)

*Chrysomma sinense sinense* (= *Pyctorhis*). Eigestalt breitoval bis fast sphärisch ( $k = 1,20-1,24$ , merkwürdigerweise bei *Ch. s. hyperleucum* 1,32). Färbung und Zeichnung ungemein variabel. Durchscheinende Farbe weiß bis rosaweiß, entsprechend der Außenfarbe. Einige der vielen Typen:

1. Grund weiß. Darauf fast gleichgroße, gleichmäßig überall verteilte, jedoch nach oben hin dichter werdende kleine Fleckchen braunroter Färbung, die ziemlich scharf begrenzt sind. Dazwischen deutliche lilagraue Unterflecke. Glanz mäßig.

2. Grund weiß. Mehr am oberen Ende, sonst nur vereinzelt stehen dunkel-purpurbraune Punkte und kleine runde Flecke, die brandfleckartig ausgelaufen, also durchweg heller rötlich umrandet sind. Glanz gering.

3. Grund rahmfarben. Winzige kastanienbraune Pünktchen überall, nur wenige gröbere dazwischen. Aber im oberen Polgebiet sehr große dunkelkastanienbraune Blattern, die über noch größeren, helleren Blattern neben einigen lilagrauen lagern. Auffallende Eier mit mäßigem Glanz.

4. Grund rahmfarben. Darauf weit ausgedehnte, leuchtend fuchsigbraune bis lachsfarbene Flatschen und Wischer, am breiteren Ende auch einzelne hell-violette, große Unterflecke. Stark glänzend.

5. Grund rosaweiß, fast völlig verdeckt von blaßverwaschenen rostroten Wolken. Darüber hier und dort kleine dunkle braunrote Brandflecke und eben-solche zarte Linienzüge. Man wird an die schönen *Trichastoma*-Typen erinnert. Glanz gering.

Überdies kommen als Farben auch Blutrot und Rotgrau, als Zeichnungen gelegentlich Wurmlinien und runenartige Schnörkel vor, zuweilen selbst fast einfarbige Eier.

Die Eier der übrigen *Chrysomma*-Rassen und die von *Moupinia* variieren wohl ähnlich, wenngleich bei den wenigen bekannten zunächst nur der eine oder andere Färbungstyp beobachtet worden ist. *Chrysomma sinense nasale* und *saturatus* zeigten bisher die kleinfleckige Spielart, *Moupinia altirostris griseigularis* und *altirostris* die grobblattrige. (Taf. 6, Fig. 13.)

*Chamaea fasciata*. Drei Eier im Britischen Museum sind spitzoval, die übrigen gesehenen aber stumpfoval, alle einfarbig hellblau, graublau oder grünlichblau wie bei *Ficedula hypoleuca*, auch mit nur geringem Glanz, wie bei diesen. Eins der Nehrkornschen Stücke läßt jedoch unter scharfer Lupe einige feinste schwärzliche Punkte erkennen. Korn, ähnlich wie bei *Phoenicurus phoenicurus*, feingrißig, aber glatt anzufühlen. Nur wenige flach eingesenkte Poren werden sichtbar. Innenfarbe hellblau. Die Eier der 5 Rassen sind nicht unterscheidbar. —  $k = 1,25-1,32$ . (Taf. 6, Fig. 14.)

*Turdoides nipalensis* (= *Acanthoptila*). Über diese Eier ist Sicheres nicht bekannt. Nach HODGSON (siehe OATES, 1889, S. 387) sollen sie blaugrün sein. Aber die von ihm angegebenen Maße ( $28 \times 16,5$  mm) sind unwahrscheinlich, weil sie einer langen Walze entsprechen ( $k = 1,70$ ). BAKER bezeichnet seine *Megalurus*-artigen Stücke selber als zweifelhaft. Sie sind kurzoval  $22 \times 17$  mm ( $k = 1,29$ ) und auf weißem Grund reichlich mit braunen und purpurgrauen Fleckchen besetzt.

*Turdoides* (soweit früher zu *Argya* gestellt). Alle Arten der jetzt mit *Turdoides* vereinigten Gattung *Argya* besitzen ungefleckte, mitteldunkel blaue Eier von erheblich stärkerem Glanz als bei den zu *Garrulax* gezogenen Eiern von „*Ianthocincla*“ und „*Trochalopteron*“. Die für das bloße Auge sehr glatte Schale erscheint unter der Lupe zart genarbt und läßt derbe Stichporen erkennen. Durchscheinende Farbe dunkelblau. Gestalt meist kurzoval, beiderseits stumpf ( $k = 1,27-1,40$ ). Starke Variation in der Größe. A. Koenigs (Journ. f. Orn. 72, Sonderheft, S. 48, 1924) Schalengewichte für *T. fulvus acaciae* sind irrig; nicht 0,10–0,17 g, sondern 0,21–0,25 g wog ich bei seinen 12 Stücken in Bonn.

*Turdoides* (= *Crateropus*). Die übrigen, früher nicht zu *Argya* und *Acanthoptila* gestellten Arten haben Eier von wechselnder Gestalt ( $k = 1,25-1,44$ ), ungefleckte, glänzend türkisblaue oder noch ein wenig dunklere Eier bis zum Farbton derer von „*Argya*“. Eine besondere Erwähnung erheischen nur die folgenden Arten.

*Turdoides melanops* s. *T. bicolor* (S. 481).

*Turdoides plebejus platycircus*. Nach JOURDAIN-SHUEL (Ibis 1935, S. 645) blau wie *Prunella*-Eier mit nur geringem Glanz, also mitteldunkel grünlichblau.  $D_2 = 27,8 \times 19,8$  mm, also  $k = 1,40$ .  $G = 5,75$  g. Die Größe erweckt mir den Verdacht auf *Clamator*-Eier. Das Schalengewicht könnte entscheiden. — Nach BOUGHTON-LEIGH (Ibis 1932, S. 465) sind Eier von Ilorin blau mit mäßigem Glanz.  $D_4 = 25,6 \times 18,5$  mm, also  $k = 1,38$ .  $G = 4,70$  g. — *Turdoides plebejus plebejus*. Drei von LYNES in Darfur gesammelte Eier waren nach BATES (1930) blau,

maßen  $27 \times 19$  mm ( $k = 1,42$ ,  $G = 5,25$  g) und entsprachen damit allen übrigen Arten der Gattung, insbesondere denen der andern *plebejus*-Rassen. Demgegenüber wirkt überraschend, daß Dr. W. SERLE (Ool. Rec. 18, S. 12, 1938) 17 dünn-schalige Eier der Nominatform aus Kafanschan (Nigeria) ganz anders fand, nämlich meist glänzend einfarbig schön „pink“ (rosa), einige blaß „mauve“ (purpurgrau), nur ein Gelege graublau. Die beiden ersten, abweichenden Farben kamen auch im selben Dreiergelege vor. Gestalt langoval, wie die Maße ergeben:  $D_{17} = 24,2 \times 16,8$  ( $k = 1,44$ ,  $G = 3,65$  g); Maxima:  $25,5 \times 18,1$ ; Minima:  $20,8 \times 14,2$  mm. Überdies fand SERLE in einem Nest neben drei Eiern dieser Art zwei rundliche, hartschalige Eier glänzend „pink“, die er zu *Clamator cafer* zu stellen geneigt war, von dem bisher nur blaue Eier bekannt wurden. Maße:  $25,0 \times 20,1$  und  $24,7 \times 20,0$  mm, also  $k = 1,24$  und  $G = 5,35$  g, was der Gestalt und Größe nach zu *C. cafer* stimmt. — Über hell und dunkler rosafarbene und lilarötliche *plebejus*-Gelege aus dem Kano-Gebiet (Nord-Nigeria) berichtet SHUEL (Ibis 1938, S. 472); auch ein lachsfarbenes kennt er von dort sowie ein purpursteinfarbiges aus der Benuë-Provinz, die alle jetzt im Britischen Museum sind. Weiter südwestlich, in Lokoja und Ilorin (Nigeria), fanden SHUEL bzw. BOUGHTON-LEIGH schön blaue Eier, die oben unter *T. plebejus platycircus* besprochen wurden. (Taf. 6, Fig. 14.)

*Turdoides j. jardineii* und *natalensis*. Nicht in die Liste aufgenommen wurden die Maße eines Zwerg-Eies und die Gewichte von 4 Eiern der Sammlung R. KREUGER (briefl. 1969 und 1972): Die Schale eines Geleges aus Natal (*T. j. natalensis*) wiegen bei normaler Größe ( $26,5 \times 21,5$  und  $27,0 \times 20,7$ ) 0,54 und 0,51 g, was als abnormes Rg 8,0% ergibt, und ein Gelege aus Lobatsi; S-Betschuanaland (*T. j. jardineii*) enthält außer einem Zwerg- (  $22,8 \times 18,7 = 0,25$  g) ein schweres Ei ( $26,7 \times 20,6 = 0,53$  g;  $d = 0,189$ ,  $G = 6,14$  g,  $R_g = 8,6\%$ ). *T. jardineii kirkii* siehe *T. bicolor*.

*Turdoides bicolor*. Etwas blasser als die übrigen Arten, ungefähr wie unsere Stareneier (*Sturnus vulgaris*). —  $k = 1,38$ .

*Turdoides bicolor*, *T. jardineii kirkii* und *T. melanops*. Unter allen Kleinvögeln findet sich nur bei diesen Formen eine von CH. J. ANDERSSON (Birds Damara Land, London 1872, S. 123) für *melanops* und *bicolor* vor 100 Jahren entdeckte Absonderlichkeit in der Schalenstruktur, die darin besteht, daß regelmäßig die Oberfläche nicht glatt ist, sondern, abgesehen von den beiden Polkappen<sup>1)</sup>, überall kleine halbkugelige Erhöhungen trägt, etwa 0,1 bis 0,3 mm hoch, 0,2 bis 0,5 mm breit, in Abständen von 0,3 bis 1,0 mm, vorwiegend als Zone am Äquator. Diese kleinen Hügel sind nicht erst nach Abschluß der Schalenbildung nachträglich aufgelagerte Körnel, wie solche dann und wann bei vielen Arten vorkommen, gehören auch nicht einer besonderen Schicht an wie die Hügel der Kasuareier (*Casuarius*), sondern entstehen offenbar durch besonders starkes Weiterwachsen einzelner Kalkprismen, welche die Schale zusammensetzen, über das durchschnittliche Niveau der Oberfläche hinaus, wie das in geringerem Maße schon bei

<sup>1)</sup> In dem Dreiergelege von *T. melanops sharpei* der Sammlung Kreuger hat aber nach T. STJERNBERG (briefl. 1972) nur ein Ei ziemlich glatte Pole. Bei einem anderen ist der stumpfe Pol und beim dritten sind beide Pole rau.

der Entstehung des Korns der normale Fall ist. So ist es regelmäßig bei den Eiern von *Crax* und *Oxyura*, betrifft aber bei diesen die gesamte Oberfläche. Nur stellenweise fand ich äquatoriale Schalenrauhigkeit als seltene Abnormität auch bei einer Anzahl anderer Arten (*Melierax*, *Falco*, *Athene*, *Steatornis*, *Melanerpes*, *Aplonis*, *Sturnus* u. a.). — Diese Eigenheiten aller *Turdoides bicolor*-, *kirkii*- und *melanops*-Eier und die runzelartigen Porenrillen bei *Ramphastos* stellen die bedeutendsten Abweichungen von der gewöhnlichen Schalenstruktur der kleineren Vögeleier dar. — Nebenbei bemerkt, zeigten ähnliche Erhebungen, in einigen Fällen runde, in anderen längliche, strichartige, alle von mir untersuchten Scherben von Dinosauriereiern aus der Wüste Gobi (*Protoceratops*) und aus der Provence (*Hypselosaurus*). Aber auch dort sind die Erhebungen über die ganze Oberfläche gleichmäßig verbreitet.

*Babax lanceolatus lanceolatus* ( $k = 1,36$ ), *l. woodi* ( $k = 1,37$ ) und *B. waddelli jomo* ( $k = 1,50$ ). Einfarbig tief grünlichblau, erheblich glänzend. Gestalt meist langoval, oft ziemlich stark zugespitzt. Die unter der Lupe deutlichen Unebenheiten, Täler sowohl als auch runzelige Erhabenheiten, hindern nicht, die Schale glatt erscheinen zu lassen. Zuweilen nicht abwaschbare zarte Kalkablagerungen wie ein kaum erkennbarer weißer Schleierhauch auf dem blauen Grund. Poren gut sichtbar. Durchscheinende Farbe blaugrün. (Taf. 6, Fig. 16.)

*Garrulax*. MEINERTZHAGEN (Ibis 1928, S. 507—516), BERLIOZ (Oiseau (2) 11, 1930, S. 1—86) und F. STEINBACHER (HARTERT-STEINBACHER, S. 290) fassen in der Gattung *Garrulax* auch *Babax*, *Ianthocincla*, *Dryonastes*, *Stactocichla*, *Trochalopteron* und andere zusammen, die im Manuskript dieser Oologie noch getrennt gehalten wurden. Von *Babax* abgesehen, der getrennt blieb, sind nun alle diese Gattungen auch gemäß der Check-list (PETERS) unter *Garrulax* vereint. Trotzdem besprechen wir die zusammengeführten Gattungen hier getrennt und beginnen mit *Garrulax* i. e. S., um *Grammatoptila*, *Ianthocincla*, *Rhincocichla*, *Dryonastes*, *Stactocichla* und *Trochalopteron* folgen zu lassen. Bei *Garrulax* i. e. S. sind ausschließlich ungefleckte Eier mit glänzender, weißer bis grünlichblauer Schale zu finden. Ihre Gestalt ist vorwiegend etwas länglich oval ( $k$  meist 1,38—1,42), und ihre mit derben Poren besetzte Oberfläche erscheint unter der Lupe flach genarbt. Die durchscheinende Färbung gleicht der äußeren. Zu mehr kugeligere Form neigen die Eier von *G. leucolophus* und *G. pectoralis picticollis* ( $k = 1,22—1,28$ ).

*Garrulax delesserti delesserti*. Schalengewicht und Form scheinen stark zu schwanken. Die beiden Vierergelege der Sammlung R. KREUGER (briefl. 1969) aus Travancore sind beide extrem rund ( $k = 1,22$ ), aber so verschieden im Schalengewicht und der damit zusammenhängenden Schalendicke sowie dem Relativen Schalengewicht, daß man hier zufällig die Extreme gefunden haben könnte:

1. Vierergelege:  $27,5—28,4 \times 22,4—23,6 = 0,57—0,59$  g.  
 $A = 27,9$ .  $B = 23,0$ .  $g = 0,580$  g.  $d = 0,178$ .  $G = 7,90$  g.  $Rg = 7,3\%$ .  
 $k = 1,22$ .
2. Vierergelege:  $25,3—26,8 \times 20,9—22,3 = 0,34—0,39$  g.  
 $A = 26,3$ .  $B = 21,7$ .  $g = 0,360$  g.  $d = 0,111$ .  $G = 6,65$  g.  $Rg = 5,4\%$ .  
 $k = 1,22$ .

Die 50 Maße BAKERS (1932, S. 113) ergeben zwar etwa die gleichen Werte für Länge und Breite, die sich als Durchschnitt der beiden Kreugerschen Gelege errechnen (27,5 gegen 27,1 und 21,3 gegen 22,3, aber der eine weicht nach oben und der andere nach unten ab, d. h. das Achsenverhältnis  $k$  ist durchaus verschieden: 1,29 gegen 1,22. Nach früheren Maßen BAKERS, 27,5 mm  $\times$  20,5 mm, also  $k$  ergibt sich gar 1,34 für  $k$ . Aus der Kombination der Maße schließt unsere Liste: 27,4  $\times$  21,5, also  $k = 1,27$ .

Zusätzlich zu diesem Befund weisen bei *G. delesserti* die allerdings weit getrennt wohnenden Rassen rassenmäßig bedingte Färbungs- und Formunterschiede auf: Man findet nämlich in dieser Artengruppe

milchweiße, stark glänzende Eier bei allen Formen von *G. leucolophus* und bei *G. delesserti delesserti* ( $k = 1,22-1,27$ );

bläulichweiße bis blaßblaue bei *G. delesserti gularis* ( $k = 1,42$ );

hellblaue bis mitteldunkel türkisblaue bei *G. pectoralis* und *moniliger* nebst deren Rassen ( $k = 1,28-1,38$ ),

tief dunkelgrünlichblaue mit höchstem Glanz bei *G. albogularis* ( $k = 1,38$ ). Farbton und Glanzgrad stellen hier absolute Maxima dar, so daß sogar *Tinamus* in beiden Beziehungen übertroffen wird. (Taf. 6, Fig. 17.)

„*Grammatoptila*“, jetzt bei *Garrulax*. Meist langoval ( $k = 1,40$ ). Blaßblau. Bei *G. striata striata* manchmal einige feine schwärzliche oder rötliche Spritzer; solche sind aber bei den Rassen *sikkimensis* und *cranbrookii* noch nicht beobachtet worden, von denen man nur einfarbige Eier kennt. —  $k = 1,46$  bzw. 1,35.

„*Ianthocincla*“, jetzt zu *Garrulax* gestellt. Reinweiße Eier besitzen die Rassen von *G. rufogularis* und *austeni*, blaßblaue hat *G. ocellatus*, blaue *G. maximus*; mitteldunkel blaugrüne bis türkisblaue haben *G. lunulatus*, *cineraceus* mit Rassen *styani* und *cinereiceps* sowie die Rassen von *G. davidi*. Bei diesen kann man aber unter der Lupe zuweilen einzelne feinste blaßlehmfarbene Punkte sehen. Dagegen zeigt *G. ellioti prjevalskii* auf blaugrünem Grund immer spärliche rostbräunliche bis schwärzliche Flecke, die aber weniger rundlich sind als bei den ähnlichen Eiern der Singdrossel (*Turdus philomelos*). — Alle diese glatten Schalen haben nur geringen Glanz, deutliche Stichporen und eine ganz der äußeren entsprechende innere Farbe. Weder die einfarbigen noch die gefleckten Eier der „*Ianthocincla*“-Arten können von denen des „*Trochalopteron*“ (s. u.) unterschieden werden. —  $k = 1,29-1,49$  und  $k = 1,60?$ . Mit  $k = 1,60$  (nach LUDLOW, Ibis 86, S. 74, 1944) stellt sich das größte *Garrulax*-Ei (2 Stück bekannt) etwas abnorm vor, die Stücke erscheinen daher etwas zweifelhaft.

„*Rhinocichla*“ *mitrata* (jetzt *Garrulax mitratus*). Nach H. C. ROBINSON (The birds of the Malay Peninsula 2. London 1928, S. 195) hat die Nominatform von Sumatra weiße glänzende Eier, die Borneo-Form *treacheri* aber einfarbig mitteldunkelblaue und glänzende. —  $k = 1,27$  bzw. 1,37.

„*Dryonastes*“, jetzt auch *Garrulax*. Die meisten Eier dieser Gruppe sind blaß bläulichweiß, glänzend, glatt mit deutlichen Poren und häufig etwas breitoval. Innenfarbe wie außen. Die Färbung variiert von reinweiß bis sehr hell blau. Der Glanz wechselt. Den stärksten haben *G. perspicillatus*, *ruficollis* und *sannio*. Ein wenig deutlicher blau, aber weniger glänzend sind *maesi castanotis*, *caerulatus*

*caerulatus* und die Rassen *c. subcaerulatus*, *kaurensis*, *berthemyi* sowie *poecilorhynchus*. Bei *chinensis nuchalis* relativ dunkle blaue, weniger glänzende, aber auch weiße, stark glänzende Eier, bei *G. galbanus* wie bei *ruficollis* und *sannio* hellblaue und glänzende. Etwas länglichere Gestalt scheint bei den *caerulatus*-Rassen vorzuherrschen ( $k = 1,40-1,45$ ), die relativ breiteste bei *G. chinensis monachus*, *G. maesi castanotis* und *G. ruficollis* ( $k = 1,24-1,28$ ). Innerhalb derselben Art kommen reinweiße und bläulichweiße Eier vor. Alle sind aber ungefleckt. Im ganzen also viel hellere Eier als bei den verwandten Artengruppen. (Taf. 6, Fig. 18.)

„*Stactocichla*“, heute *Garrulax merulinus merulinus*. Hellblau wie bei *Garrulax moniliger*. Glanz gering. Von der bei BAKER (1922, S. 186 und S. 180) erwähnten etwas abweichenden Schalenstruktur, die „weich, satinartig, weniger dicht und porzellanartig“, nach BAKER (1932, S. 149) etwas abgeschwächt „mehr satin-, weniger hart porzellanblau“ sein soll, konnte ich nichts sehen. NEHRKORNS Angabe „tiefdunkelblau“ ist m. E. irrig. —  $k = 1,35$ .

„*Trochalopteron*“-Artengruppe in *Garrulax*. Einfarbig hell- bis mitteldunkel blaugrün oder türkisblau, ziemlich glänzend und normaloval sind die Eier von *G. canorus canorus* und *c. taewanus*, *G. lineatus virgatus*, *squamatus* und *subunicolor*. Der erwähnte *virgatus* nach BAKER blaß, glatt wie alle anderen, aber glanzlos, nach NEHRKORN tief blaugrün. Zu *G. lineatus*: NEHRKORNS ungefleckt bläulichweißes „*imbricatum*“-Ei aus dem „Himalaja“ wird *G. l. lineatus* (nach PETERS *setafer*) sein und wohl nicht aus Bhutan stammen, wo *l. imbricatus* lebt, dessen Ei aber nach BAKER unbekannt ist. Bei *G. l. grisescentior* (der bei PETERS *lineatus* heißt) nur wenig Glanz. Auch *G. squamatus* fast glanzlos glatt. *G. henrici* ist nach LUDLOW (Ibis 86, S. 77, 1944) nicht von der folgenden Art (*G. erythrocephalus nigrimentus*) zu unterscheiden.

Sparsam dunkel rötlichbraune bis fast schwarze Punkte und Flecke neben hellrotbraunen Linienzügen am stumpfen Ende finden sich bei *G. e. erythrocephalus* und den Rassen *e. nigrimentum*, *e. chrysopterus*, *e. erythrolaema* sowie *melanostigma*, bei *chrysopterus* kühner gezeichnet als sonst. Bei *G. c. cachinnans* rötliche und rotbraune Spritzer und Blättern auf blassem Grund mit gelegentlichen einzelnen dunklen Punkten und Linienzügen. Von *G. cachinnans meridionalis* erwähnt BAKER, dem wir hier im wesentlichen folgen, ein sehr blasses, blaugrünes Ei mit zahlreichen braunroten Blättern, Wischern und Punkten in dichtem Ring am stumpfen Ende. *G. a. affinis* und *G. a. morrisonianus* haben nur wenige fast schwarze Punkte und Blättern oben, daher erinnern sie an *Turdus philomelos*, wie zuweilen auch andere der genannten Formen. Abweichend und weniger schön sind die Eier von *G. v. variegatus*, weil sich hier auf blassem, mattem Grund ziemlich gleichmäßig rostbraune Frickel und Punkte verteilen, ähnlich *Turdus merula*. Aber *G. variegatus similis* hat mehr Punkte und Blättern als Frickel. Auffallend aus der Reihe springt *G. milnei sharpei* als einzige Art dieser „*Trochalopteron*“-Artengruppe mit reinweißem, mäßig glänzendem Grund, auf dem fast am stumpfen Ende schwarze rundliche Blättern und Punkte locker stehen, wie bei *Oriolus oriolus*. Die Poren sind unter der Lupe bei allen Formen gut sichtbar. Die Eigestalt ist mehr langgestreckt bei *G. squamatus* ( $k = 1,43$ ), bei *G. affinis morrisonianus* ( $k = 1,51$ ) und bei den östlichen Rassen von *G. erythrocephalus*, der in unserer



Liste von Westen nach Osten die  $k$ -Werte 1,33—1,37—1,42—1,46 und 1,50 aufweist. Normaloval sind alle übrigen Formen ( $k = 1,30$ —1,40), allerdings hat *G. lineatus bilkevitchi* anscheinend breitere Eier ( $k = 1,27$ ).

*Liocichla*. Diese von *Garrulax* (Artengruppe des ehemaligen *Trochalopteron*) abgetrennte Gattung weicht oologisch erheblich ab. Die Grundfärbung ist ebenso schön grünlichblau, aber statt fast schwarzer, isolierter, spärlicher Punkte mittlerer Größe, die nur oben stehen, sieht man hier vorherrschend bräunlichrote zarte, mehr oder weniger verschlungene, oft sich überkreuzende Haarlinien in allen Richtungen verlaufen. Sie sind sehr locker überall verteilt und verdicken sich hier und da zu unregelmäßigen Flecken oder Knoten. Zwischen ihnen finden sich manchmal am stumpfen Ende mittelgroße Punkte. Unterflecke fehlen meist und kommen nur als rundliche, violettgraue Tüpfel vor, nicht als Haarlinien. Pigmentabsonderung also anfänglich tropfenförmig.

Die ovalen Eier der Rassen *Liocichla phoenicea phoenicea* und *bakeri* sind nicht unterscheidbar, die von *L. ph. ripponi* scheinen nach BAKER etwas dunkler zu sein. —  $k = 1,38$ —1,41. — *Liocichla steerii*-Eier weichen nach YAMASHINA (Tori 9, S. 452, 1937) dadurch ab, daß sie blaß milchblau mit braunen Blättern und zersplissenen Linien nebst purpurgrauen, deutlicheren Unterflecken sind. —  $k = 1,35$ . — Ähnliche Zeichnung wie bei dieser Gattung bei manchen *Emberiza*- und *Icterus*-Arten. (Taf. 6, Fig. 19.)

*Leiothrix argentauris* (= *Mesia*). Nicht von der nächsten Art zu unterscheiden. —  $k = 1,30$ . (Taf. 6, Fig. 20.)

*Leiothrix lutea*. Breitoval bis länglicher ( $k = 1,35$ ), oft ziemlich zugespitzt und glänzend. Grundfärbung blaßgrünlichweiß, hell grünlichblau, zuweilen mehr bläulich und selbst fast reinweiß. Die lockere, hauptsächlich auf das obere Eidrittel beschränkte, sonst nur sporadisch verteilte Zeichnung besteht im wesentlichen aus hellen und dunkleren kastanienbraunen, auch mehr purpurnen Flecken, die häufig wie breitgewischt mit blassen Rändern erscheinen. Dazu kommen einzelne schräg verlaufende dunkelbraune Kritzeln und Linienzüge. Tieflilagraue Unterflecke nur im Polgebiet, besonders deutlich, wenn die Zeichnung dort in einem Fleckenkranz besteht und die übrige Fläche fast ganz frei läßt. Solche Kränze können sehr dunkel sein, aber auch recht hell. Innenfarbe grünlichweiß. Die sonstigen Kriterien der glatten Schale zeigen nichts Ungewöhnliches.

*Pteruthius flaviscapis validirostris* (= *erythropterus*). Die noch wenig bekannten Eier werden widerspruchsvoll beschrieben. Nach HUMES Beschreibung (1873) und nach der im Katalog des Britischen Museums (CAT. BRIT. MUS.) ist das dortige Exemplar rosaweiß, dicht bespritzt und gepunktet mit kastanienbraunen und lilagrauen Fleckchen, die am stumpfen Ende in eine kleine Kappe zusammenfließen.  $22,6 \times 17,5$  mm, also  $k = 1,29$  und  $G = 3,55$  g. Nach dem zugehörigen Bild erscheint das Ei kräftig verjüngt am unteren Ende, oben halbkugelig mit einigen dunkelgrauen Fleckchen zwischen viel kleineren gelbbraunlichen auf dem schlanken Teil, mit größeren Fleckchen und einem großen unregelmäßigen rötlich-braunen Flatsch oben am anderen Teil.

BAKER sagt von seinen Stücken: Blaß lilaweiß mit zahlreichen feinen Spritzern und kleinen Fleckchen von tief purpurner Färbung, die weit oben einen Ring

bilden und im übrigen nur locker verstreut sind. Breitoval ( $k = 1,35$ ), ziemlich dünnchalig und glanzlos.  $21,8 \times 16,2$ , also  $G = 3,00$  g.

NEHRKORNS Stücke haben trübweißen Grund mit unregelmäßigen violett-braunen Unter- und schwarzbraunen Oberflecken, die kranzartig am stumpfen Ende gehäuft stehen.  $22,0 \times 18,0$  mm, also  $k = 1,22$ ,  $G = 3,70$  g, demnach breitoval. Mein von Baker signiertes, von Col. R. H. Ratray in Mussooree (NW-Indien) gesammeltes Exemplar ist ganz anders und besitzt nichts von dem violetten Einschlag der vorigen und anderer Stücke. Der fast glanzlos weißliche Grund trägt überall ziemlich locker verteilte kleine und nur wenig größere hellbraune Punkte und Fleckchen; er scheint blaß grünlichweiß durch. Breitoval mit nur geringer Verjüngung.  $22,8 \times 18,2 = 0,220$  g, also  $k = 1,25$ ,  $G = 3,90$  g. Abgesehen von diesem Stück, erinnert der lilagraue bis violette Ton der erwähnten Eier an den Gesamteindruck bei *Thamnophilus* und *Tchagra* infolge der vordringlichen Unterflecke.

*Pteruthius flaviscapis ricketti*. Das einzige Ei im Britischen Museum, von La Touche gesammelt, ist etwas länglich oval ( $k = 1,36$ ) und trägt auf weißem Grund rötlichbraune neben lilagrauen Punktflecken, die nur am stumpfen Ende ziemlich dicht stehen. Es unterscheidet sich von dem dortigen *Pt. fl. validirostris*-Ei nur durch dessen Kappe am stumpfen Ende aus größeren Flecken.  $22,9 \times 16,8$  mm.  $G = 3,40$  g.

*Pteruthius flaviscapis flaviscapis*. Nur in der Sammlung Kuschel gesehen (Museum Dresden). Weiß mit einzelnen größeren purpurbraunen und noch dunkleren braunen Flecken neben hellvioletten Unterflecken, entfernte Anklänge an *Tchagra*-Eier (Laniidae). HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 115) beschreiben ein blaß grünliches, dicht mit purpurbraunen Flecken gezeichnetes Ei aus der Sammlung Bartels. —  $k = 1,41$ , also gestrecktoval. NEHRKORNS Stücke ( $23 \times 15$  mm), wie auch seine von *Pt. aenobarbus* ( $19,5 \times 14,5$  mm), die er übereinstimmend als rötlichgrau mit schwarzen, grauen und violetten Flecken beschreibt, gehören nach M., E. & H. BARTELS (Orn. Mon. ber. 32, S. 110, 1924) zu *Alcippe pyrrhoptera*.

*Pteruthius xanthochlorus occidentalis*. Nach BAKER (1922) wie kleine *Pt. flaviscapis validirostris* auf weißem Grund ziemlich sparsam mit dunkelrotbraunen Spritzern besetzt. 1932 (S. 315) findet er weitere so variabel wie *melanotis*, vor allem blaß rosa mit Ring oder Kappe in Kastanienrot. Auch Nehrkorns Stücke ähneln seinen *Pt. melanotis*. Abnorm nach BAKER (1932) rosa mit purpurbrauner, fast geschlossener Kappe und Fleckung. Ein von Baker signiertes, sehr helles Exemplar meiner Sammlung ist auf weißem Grund überall dicht mit winzigen, ganz blassen gelbbraunen und grauen Fleckchen besät, die oben nur wenig enger beisammen stehen. Nach BAKER ohne Glanz oder, besonders bei blasser Färbung, glänzend; Form breitoval bis schlankoval mit deutlich zugespitztem schmalen Pol. Mein Stück scheint gelblichweiß durch ( $G = 1,85$  g,  $k = 1,34$ ).

*Pteruthius xanthochlorus xanthochlorus*. Nach BAKER (1932, S. 313) blaßrot oder grauweiß oder erdbraun mit zahlreichen kleinen rotbraunen oder dunkelbraunen Flecken ( $G = 2,13$  g,  $k = 1,28$ ). Die zuerst von Osmaston gefundenen Eier waren langoval ( $k = 1,40$ ), weiß, ziemlich sparsam und besonders am stumpfen Ende

mit dunkelrotbraunen Fleckchen und Spritzern besetzt.  $19,1 \times 13,7$  und  $18,8 \times 13,2$  mm (BAKER, Ibis 1906, S. 110), also  $G = 1,95$  und  $1,75$  g.

*Pteruthius melanotis*. Nach BAKER zwei Typen. Entweder zart rosala mit feinen Spritzern und winzigen, meist auf das obere Eiende beschränkten Fleckchen von dunkel purpurner Färbung oder blaßrosa (pink) mit ähnlicher, blaß rötlich-brauner und hell lila Zeichnung auf der dünnen, glatten, glanzlosen Schale.  $17,9 \times 13,5$  mm,  $G = 1,70$  g,  $k = 1,33$ . — Nach HUME (1873) auf hellnelkenrotem Grund violett und rötlichpurpurn gesprenkelt,  $19,5 \times 12,4$  mm, also gestreckt oval,  $k = 1,49$ ,  $G = 1,55$  g. — Nach einer Notiz von Kuschel fast gleichpolig glatt und glänzend, weiß, mit sehr hervortretenden schwarzbraunen und einzelnen aschgrauen Fleckchen und Tüpfeln ziemlich locker gezeichnet, die nur am stumpfen Ende dichter stehen.  $18,5 \times 13,6$  mm,  $k = 1,36$ . — Ebenso bei NEHRKORN, aber auch rötlichweiß mit hellbräunlichen Punkten.  $17,5-19,0 \times 14,0-15,0$  mm,  $k = 1,26$ ,  $G = 1,95$  g. — Meine von Baker stammenden und von ihm signierten Stücke tragen auf fast glanzlosem Grund lockere kastanienbraune Punkte mit kleinen Fleckchen gemischt, dazu fast unsichtbare hellgraue, auf der spitzen Hälfte nur lose Punkte, oder auf rahmfarbenem Grund verloschene fuchsigbraune winzige Fleckchen überall, die oben dicht zusammenfließen, wo auch blaß lila-graue hinzutreten. Weiß durchscheinend.  $D = 18,3 \times 14,0 = 0,097$  g ( $17,7-19,0 \times 14,0 = 0,092-0,102$  g),  $G = 1,85$  g,  $k = 1,30$ , stark verjüngt.

*Pteruthius aenobarbus aenobarbus*. Das Ei der Kuschel-Sammlung im Dresdner Museum erscheint wie ein ausgeblaßtes von *Emberiza hortulana* und zeigt auf grauweißem Grund außer den fast unsichtbaren grauen Unterfleckchen nur rötlichbraune Punkte, hauptsächlich am oberen Ende.  $G = 2,40$  g,  $k = 1,33$ . — Anders, vor allem viel kleiner als dieses nicht zuverlässig erscheinende Ei sind die beiden Stücke, die HOOGERWERF (1949) beschreibt und abbildet. Auf schwach glänzendem, kalkweißem Grund liegen lockere, abgerundete braune bis braun-graue und violettgraue, kleine Flecke und Punkte, die sich inmitten der oberen Hälfte überlagern und sehr stark verdichten zu einer unscharfen Zone, wobei die vordringlichen Unterflecke dem Gesamteindruck einen violetten Ton verleihen. — Für die beiden Eier der Sammlung Bartels steht bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 116): Weiß, mit kleinen, purpurnen Flecken, besonders am stumpfen Pol.  $G = 1,70$  g,  $k = 1,29$ , Eigestalt kurzstumpf oval. — Nehrkorns Stücke sind nach BARTELS (s. oben bei *Pt. flaviscapis*) *Alcippe pyrrhoptera*.

*Gampsorhynchus rufulus rufulus*. Auf blaß grünlichgelbem Grund überall ziemlich dichte, mittelgroße und kleinere verwischte Frickel, Spritzer und kleine Blattern von rötlichbrauner bis olivbrauner Färbung, hellere und dunklere übereinander, gleichmäßig verteilt, am schlankeren Ende etwas kleiner und heller. Schale glatt und mäßig glänzend, hellgrün durchscheinend. Gestalt an beiden Enden wenig verschieden. Ähnliche Färbungstypen bei *Copsychus*, *Pellorneum capistratum* und manchen *Alauda*. Die vereinzelt lilagrauen Unterflecke sind selbst unter der Lupe nicht deutlich sichtbar. —  $k = 1,35$ .

*Actinodura egertoni*. Eigenartig gezeichnete Eier von genau demselben Typ, nur zarter als bei *Liocichla phoenicea*. Normaloval bis etwas breiter ( $k = 1,30$ ). mäßig glänzend. Der blaß blaugrüne Grund trägt ein sehr lockeres Gemisch aus zum Teil fast unsichtbaren kurzen und längeren spinnwebfeinen und gröberen

kastanienbraunen Haarzügen in allen Richtungen, die stellenweise zu Schnörkeln und Wurmlinien verdickt sind, mit einigen hellen und dunklen Randflecken dazwischen. Nur hier und da vereinzelte unauffällige Unterflecke gleicher Gestaltung in Violettgrau. — Hellgrün durchscheinend. Die übrigen oologischen Kriterien bieten nicht Bemerkenswertes, wie immer, wenn nichts darüber berichtet wird. Verblüffende Übereinstimmung mit den Eiern von *Crocias albonotatus*. — Ganz ebenso die Eier der Rassen *A. e. khasiana* und *e. ripponi*. —  $k = 1,32$  und  $1,30$ .

*Minla cyanouroptera* (= *Siva*). Gewöhnlich wie Eier der folgenden Art, aber Nehrkorische Stücke und eins meiner Sammlung ähneln denen von *Leiothrix* mit ihrem ganz anderen Charakter. —  $k = 1,34$ .

*Minla strigula strigula*. Oft etwas gestreckt oval (aber meist  $k = 1,35$ , *simlaensis*  $1,32$ ) und ziemlich glänzend. Schön hellblau, fast nur im oberen Polgebiet ein spärlicher Kranz von rötlichbraunen bis beinahe schwarzen oder dunkelbraunen, auch purpurbraunen Spritzern und Flecken, die spitze Hälfte oft fleckenfrei. Ähnlich den Eiern von *Pyrrhula* und *Carpodacus*. Die Eier verlieren nach BAKER (1932, S. 293) manchmal schon zur Zeit der Bebrütung und immer später im Licht ihre Färbung und wahrscheinlich die oft hell rote Fleckung, wie das abgebildete Ei beweist. — Ebenso sind die der Rassen *yunnanensis* und *castaneicauda* ( $k$ , nach einem Maß,  $= 1,18$ ). (Taf. 6, Fig. 21.)

*Minla ignotincta*. Ähnlich *Carpodacus*-Eiern, schön blau oder grünlichblau wie bei *Prunella*, mit einem Kranz von dunkelrotbraunen bis schwarzen kleinen oder größeren Flecken am oberen Ende, die ziemlich scharf begrenzt sind; zwischen ihnen zuweilen violettbraune Unterflecke. —  $k = 1,35$ .

*Alcippe chrysotis* (= *Lioparus*; = *Fulvetta*). Vor dem Ausblasen schön rosa getönte, weiße Schale mit braunroten, nur am stumpfen Ende dichteren, sonst recht spärlichen Flecken, also abweichend von den anderen Arten ihrer Gattung. —  $k = 1,40$ .

*Alcippe cinerea* und *castaneiceps* (= *Pseudominla*; = *Sittiparus*; = *Minla*). Breitovale ( $k = 1,32$ ), fast glanzlose Eier. Weißer bis hell-sienabräunlicher Grund mit vielen vorwiegend recht zarten Punkten und sehr kleinen Fleckchen von sienabrauner bis fast schwarzer Färbung, auch einigen purpurgrauen dazwischen; meist nach dem oberen Pol hin dichter, zuweilen kranzförmig gezeichnet und das spitze Ende ganz frei. Je reiner weiß der Grund, desto dunkler die Punktierung. Manche erinnern an *Phylloscopus sibilatrix* und *collybita*, andre an *Sylvia cantilans*. Auf demselben Ei können graue, braune und schwärzliche Fleckchen gleichzeitig vorkommen. Durchscheinende Farbe weiß. — Die bei BAKER (1922, S. 288; 1932, S. 263) für *A. cinerea* angegebene Durchschnittsbreite  $14,3$  mm erscheint zu groß, wenn man die dort zu findende Variationsbreite  $13,0$ – $14,3$  mm als richtig ansieht.

*Alcippe vinipectus kangrae*, *vinipectus* und *chumbiensis* (= *Fulvetta*; = *Proparus*). Gewöhnliche Eigestalt ( $k = 1,37$ ), geringer Glanz. Auf blaßgrünem oder hell graubläulichem Grund hauptsächlich am stumpfen Ende eine oft kühne,

meist aber spärliche Zeichnung, zum Teil in Form eines kräftig markierten Kranzes aus sepiabraunen, heller umrandeten Flecken nebst einigen da und dort zu findenden dunklen Punkten. Das Ei klingt zwar nicht in den Farbtönen, wohl aber im Zeichnungscharakter an *Leiothrix* an, erinnert zuweilen auch an manche schwach gefleckte, blaugrüngrundige, brandfleckige oder nur blaßrosa geblaterte Eier von *Fringilla coelebs*. Andre Stücke haben olivbraune zusammenfließende Blattern und Wolken, zwischen denen einzelne Kritzel sehr dunkler Färbung verstreut sind. NEHRKORN findet die Zeichnung seiner Exemplare der bei *Sylvia curruca* ähnlich, wogegen BAKER sagt, daß ihm kein vergleichbares Ei bekannt sei. — *A. vinipectus ripponi*. Ganz wie bei den vorigen Rassen. Gestalt bauchiger ( $k = 1,28$ ).

*Alcippe cinereiceps guttaticollis* (= *Fulvetta*). Ähnlich *Alcippe vinipectus*. Blaß seegrün oder hellgrünlichblau mit bräunlichgrünem und grauen Blattern nebst einigen sehr dunklen Kritzeln oder Haarlinien (LA TOUCHE 1925—30, S. 77). Andre Stücke haben nur sehr kleine Spritzer. Bei weiteren lagern außer den Blattern am oberen Ende solche auch da und dort auf der übrigen Fläche. Die zum Teil dunklen Unterflecke können dabei recht zahlreich sein und stärker als gewöhnlich hervortreten. —  $k = 1,36$ . — *A. cinereiceps formosana*. Schlanker ( $k = 1,49$ ).

*Alcippe rufogularis* und *brunnea* (= *Schoeniparus*). Kein wesentlicher Unterschied in den Eiern der einst unter *Schoeniparus* vereinten Artengruppe.

Haupttyp 1: Blaßgelblich steinfarben, zuweilen mit ganz zartem grünlichen Hauch, mit vielen kleinen hellgelbbraunlichen, verwaschenen Spritzern auf reichlichen Wolken, über denen einige sich stark abhebende, sehr dunkle braune Punkte, Kritzel, Wurmkleckse und rundliche, meist heller umrandete Flecke unregelmäßig verstreut sind. Unterflecke machen sich wenig bemerkbar; sie treten nur am stumpfen Ende deutlicher auf, wo sie eine graue Tönung erzeugen. Glanz gering, Innenfarbe weiß. Gesamteindruck recht ähnlich dem bei kontrastreichen *Sylvia borin* und *atricapilla*.

Haupttyp 2: Vom vorigen unterschieden durch weißen Grund und Häufung der kleinen bis mittelgroßen, mitteldichten, scharf abgesetzten schwarzbraunen Rundflecke neben den zurücktretenden bleigrauen Unterflecken auf dem oberen Eidrittel, manche mit Penumbra versehen wie bei Typ 1. Sonst nur noch da und dort wenige feine Punkte. Sehr ähnlich den Eiern der *Sylvia curruca*, nur viel größer und weniger wolkig gezeichnet. Die Grundfärbung kann auch grau getönt sein, zum Beispiel oft bei *Alcippe brunnea mandellii*. Vorzuherrschen scheint wolkig verschmierte gelbbraune Zeichnung (Typ 1) mit sporadischen fast schwarzen oder dunkelpurpurbraunen Flecken, unter denen einige kurze Schnörkel selten fehlen. — Für *Alcippe brunnea brunnea* geben LA TOUCHE & RICKETT (Ibis 1905, S. 30) grünlichweiße Grundfärbung an, was sich aber wohl nur auf frische Exemplare bezieht. —  $k = 1,34$ .

*Alcippe poioicephala poioicephala*. Wie *Alcippe nipalensis*, doch scheint wolkige Zeichnung vorzuwiegen, auch bei den fünf andern Rassen dieser Art und bei *Alcippe pyrrhoptera*. Geographisch bedingte oologische Unterschiede waren nicht zu erkennen. —  $k = 1,32$  (Rassen 1,25, 1,29—1,33).

*Alcippe pyrrhoptera*. Nach NEHRKORN weiß bis rötlichweiß mit violettbraunen bis fast kirschroten Schnörkeln und ammerartigen Wurmlinien, wie bei einigen Eiern von *A. nipalensis*. Nach BARTELS fleischfarbener oder rötlichgrauer Grund mit hell-, dunkel- und schwarzbraunen (Brand-) Flecken, bei NEHRKORN zum Teil irrig als *Pterythius flaviscapus* und *aenobarbus* (seine Nr. 3183 und 3184) aufgeführt, zum Teil richtig als die synonymen „*solitaria*“ und *pyrrhoptera* (seine Nr. 5613 und 5842). Diese vier NEHRKORN-Nummern betreffen also Eier derselben Vogelform. —  $k = 1,32$ .

*Alcippe nipalensis*. Die Eier dieser Art sind, wie die Eier aller zwölf in der Liste angeführten Einheiten, soweit ein größeres Material vorliegt, in Färbung und Zeichnung so stark variabel, daß die Zugehörigkeit der verschiedenen Typen zur selben Art innerhalb dieser Artengruppe von *Alcippe*, welche die fünf Arten von *poioicephala* bis *nipalensis* umfaßt, fast unglaublich erscheint. Die gewöhnlichen Spielarten sind folgende:

1. Reinweiß mit sparsamen, aber kühnen, schwärzlich purpurbraunen Punkten und Spritzern, die besonders oben stehen.

2. Weiß, dicht übersät mit zarten lilagrauen oder lilaroten Punkten und kleinen Frickeln, die nach oben hin dichter zusammenrücken. Von weitem betrachtet, erscheint das Ei wie einfarbig purpurgrau. Schlichtester Typ.

3. Weiß bis rosaweiß mit lichtroten kleinen Spritzern und Blättern.

4. Blaßrosa bis lachsfarben mit roten und rosagrauen Wischern und Wolken überall, dazwischen mit einzelnen dunklen Flecken.

5. Reinweiß mit einem Ring oder einer Kappe aus tief purpurnen Linienzügen und runenartigen Kritzeln, die beide zuweilen von hellfarbigen Schatten umgeben sind.

6. Lachsrosa, fast ganz bedeckt mit dichten, gleichartigen Frickeln und Stricheln braunroter bis fast ziegelroter Färbung, die im oberen Viertel zu einem Kranz zusammenfließen. Flecke zuweilen rotweinfarben bis karminrot.

Die Abwechslung wird noch dadurch erhöht, daß manchmal die rötlichen Töne besonders lebhaft, die Flecke zu großen Flatschen hellerer Färbung verwischt und nicht selten brandfleckig umrandet sind. Überdies treten die blaugrauen Unterflecke in vielerlei Gestalt oft deutlich hervor, auch als Schnörkel und Wolken am oberen Ende. Helle und dunkle Töne überlagern sich. Dabei erweist sich die Zeichnung teils als recht dicht über die ganze Oberfläche verteilt, teils als sparsam auf das obere Polgebiet beschränkt. Bald sieht man nur einzelne zarte Wirrlinien, bald große, sich überlagernde Blätter, die scharf abgegrenzt oder breitgewischt sind.

Die durchscheinende Farbe weiß bis gelblichweiß, der Glanz gering, die vorherrschende Gestalt breitspitzoval ( $k = 1,31$ ). Manche der rötlichen Typen finden wir ähnlich in andern Familien wieder, so bei *Tachyphonus coronatus* unter Thraupinae und bei den erythristischen Eiern von *Sylvia atricapilla*, *Anthus trivialis* und *Fringilla coelebs*. Übrigens variiert *Chrysomma sinense* (S. 479) ähnlich und in ebenso großem Umfang. Doch sind die Eier dieser Art weniger zugespitzt, viel glänzender und im ganzen dunkler gefärbt als die der *Alcippe nipalensis*-Artengruppe. (Taf. 6, Fig. 22.)

*Alcippe abyssinica abyssinica* (= *Pseudoalcippe*). Nach VON ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 750, 1905) fleischfarbener Grund mit ebensolcher, aber dunklerer Wölkung und einigen verschwommenen Pünktchen von dunkelrotbrauner Färbung, sehr ähnlich den roten Varietäten von *Sylvia atricapilla*. —  $k = 1,30$ . — Nach R. E. & W. M. MOREAU (Ibis 1939, S. 303) lederbraun mit hellerer Spitze und einigen sepia- und umberbraunen Flecken, die am stumpfen Ende dichter stehen. Maße kleiner als bei VON ERLANGER (siehe Liste). —  $k = 1,41$ .

*Alcippe atriceps* (= *Pseudoalcippe*). Nach SERLE (Ibis 92, S. 372, 1950) rahmfarben mit dichter, blaßrötlichbrauner Pünktelung und Fleckung sowie lila Unterfleckung. Um den stumpfen Pol ein Fleckenkranz. —  $k = 1,36$ .

*Leioptilus nigricapillus*. Nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 327, 1926) sind die Eier relativ groß, mattweiß mit etwas länglichen hellbraunen Flecken auf der ganzen Oberfläche, aber dichter am oberen Ende, wo schieferfarbene Unterflecke eine dunkle Zone bilden. In dem vorliegenden Gelege ist das eine Ei kräftiger gezeichnet als das andre. —  $k = 1,43$ .

*Crocias albonotatus* (= *Laniellus leucogrammicus*). Das erstmalig gefundene Ei nahm Max Bartels sen. unversehrt aus dem Magen von *Ictinaetus malayensis* (!). Später gesammelte (glatte und wenig oder deutlich glänzende) bildete HOOGERWERF (1949) zu seiner Beschreibung ab. —  $k = 1,34$ . — Danach finde ich die Eier vollkommen übereinstimmend mit denen von *Actinodura egertoni*, auch in der Größe. Auf türkisblauem bis grünlichblauem Grund stehen überall locker verteilte kastanienbraune, zum Teil purpurn getönte oder fast schwarze kleine Kritzel, einzelne geschwänzte Flecke und feine verbogene Adern, wie sie auch bei *Liocichla phoenicea* zu finden sind. Dazu kommen fast ebenso deutliche helle bis mitteldunkle weinrot- oder purpurgraue Unterflecke (nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 117f.). Diesen seltenen Zeichnungstyp sucht man bei den Laniidae vergebens, so daß dem Oologen die (frühere) Eingruppierung von *Crocias* bei den Würgern höchst zweifelhaft erscheinen mußte. HOOGERWERF und andre stellten diese Art zu den Timaliidae, wohin sie, oologisch gesehen, gehört.

*Heterophasia annectens annectens* (= *Leioptila*; = *Lioptila*). Blaßblauer Grund, auch etwas grünlich oder rot getönt, fast ohne Glanz; darauf blaßrötlichbraune Wischer und Wolken nebst einigen schärfer markierten Punkten, Klecksen und Flecken dunklerer Färbung sowie vereinzelte, beinahe schwarze Haarlinien und Spritzer, ähnlich *H. capistrata*. Manche Stücke kommen *Actinodura egertoni* nahe. —  $k = 1,41$ .

*Heterophasia capistrata capistrata* (= *Leioptila*; = *Lioptila*). Oft etwas breit-oval ( $k$  aber = 1,39), mit nur wenig Glanz. Auf blaßgrünlichweißem bis hellblauem Grund liegen über hellen bräunlichroten oder leicht purpurn gehauchten Wolken und Schmierflecken größere, mäßig dunkle Sprenkel und Wischer derselben Färbung sowie einige sehr dunkle braune Kleckse, Emberizidenfäden oder Adern, manchmal auf den oberen Eiteil beschränkt, was insbesondere für die wenigen blaßpurpurnen Unterflecke gilt. Zuweilen klingt der Zeichnungscharakter an den von abwechslungsreich gefleckten Eiern der *Sylvia borin* an. abgesehen von deren weißlicher Grundfärbung. — Ganz ebenso bei *H. c. nigriceps*.

—  $k = 1,33$ . — Von der Nominatform fand Jones in Simla (nach BAKER) einige prächtig erythristische Gelege. (Taf. 6, Fig. 23.)

*Heterophasia gracilis* (= *Leioptila*). Breitoval ( $k = 1,30$ ), mäßig glänzend, ähnlich zart und blaßgelbbraun gezeichneten *Turdus-merula* Eiern. Auf blaß grau- bis blaugrünlichem Grund blaß rötlichbraun leicht gefrickelt und gefleckt: oft steht die Zeichnung ziemlich gleichmäßig locker überall und ist von nur einem, hellen, Farbton. Zuweilen Häufung nach oben hin. Kühner und abwechslungsreicher gezeichnete Stücke kommen denen von *Actinodura egertoni* nahe. (Taf. 6, Fig. 22.)

*Heterophasia melanoleuca melanoleuca* (= *Leioptila*). Nur die wenigen von Davison in Tenasserim (BAKER 1932, S. 286) gesammelten Eier wurden bekannt. Sie sind etwas zugespitzt, ungefleckt blaßblau und wenig glänzend. —  $k = 1,40$ .

*Heterophasia pulchella* (= *Leioptila*). Das einzige bekannt gewordene Ei ist einfarbig blaßblau (BAKER 1932, S. 281), was mit *H. melanoleuca* übereinstimmt, vielleicht aber eine Abweichung von den gewöhnlich möglicherweise gefleckten Eiern der Art sein könnte. —  $k = 1,33$ .

*Heterophasia picaoides* (= *Sibia*). Die vier Eier im Britischen Museum (HUME, CAT. BRIT. MUS.) ähneln schwach gezeichneten, dunkelgrau punktierten von *Lanius schach erythronotus*. Gestalt breitoval ( $k = 1,31$ ). Glanz gering. Auf grauweißem Grund ziemlich locker stehende, kleine und ein wenig größere, blaß gelbbraune Punkte und Flecke, die mit wenigen purpurgrauen gemischt sind und am breiten Ende etwas dichter stehen. Nach BAKER (1932, S. 270) betrachten auch HARRISON & PARKER (Bull. Brit. Orn. Club 85, S. 96, 1965) diese Eier als falsch bestimmt. Das einzige bei BAKER (1922) erwähnte Ei und später (BAKER 1932) sind dagegen ganz wie *Heterophasia gracilis* blaßgraugrünlich, leicht hellrötlichbraun gefrickelt und geblattet. Etwa jedes dritte Gelege scheint blaßnelkenrötlichweiß mit blaßroter Zeichnung und damit erythristisch zu sein (BAKER). —  $k = 1,36$ .

*Yuhina castaniceps rufigenis* und *plumbeiceps* (= *Staphida*: = *Staphidia*). Wie *Y. c. castaniceps* braun und grau gefleckt, auch mit ziemlich großen und dunklen Unterflecken, nicht selten reichlich gezeichnet. —  $k = 1,25$ .

*Yuhina castaniceps castaniceps*. Ähnlich *Y. c. torqueola* (s. unten), jedoch weniger schwärzlich als dunkelbraun und selbst rötlichbraun gezeichnet, oft auch reichlicher. Die Fleckchen sind meist klein und etwas verwischt. Unterflecke wie bei *torqueola*. Zuweilen auch recht grobe Zeichnung, braun und grau gemischt, überall verteilt oder am breiten Ende gedrängter. Gesamteindruck ähnlich wie bei *Hirundo rustica* und *Yuhina bakeri* sowie *flavicollis* (= *Ixulus*), abgesehen von deren langovaler Gestalt. Stücke im Britischen Museum kommen denen von *Y. c. everetti* näher als die andern dieser Rasse. —  $k = 1,32$ .

*Yuhina castaniceps striata*. Wie die vorige Rasse. —  $k = 1,29$ .

*Yuhina castaniceps torqueola*. Stumpfbreitoval ( $k = 1,26$ ), nur mäßig glänzend. Charakter ähnlich wie bei *Phylloscopus collybita* und *sibilatrix*. Die recht konstante



Zeichnung auf dem weißen Grund besteht entweder in ziemlich gleichmäßig überall verteilten feinen Punkten oder nur wenigen solchen Punkten auf der schmälere Eihälfte und größeren Fleckchen in losem Kranz auf der übrigen Fläche; Zeichnung sepia in verschiedenen Tönen, schwarzgrau bis schwarz, auch schwarzbraun und grau. Die Unterflecke sind oft ziemlich dunkel, können aber auch ganz fehlen. Zuweilen erscheint der weiße Grund zart bläulich gehaucht. Innenfarbe weiß oder ganz blaß blaugrün; doch vergeht dieser Ton bald. (Taf. 6, Fig. 23.)

*Yuhina castaniceps everetti*. Weniger breitoval ( $k = 1,32$ ) und etwas zugespitzt. Glänzend rahmweißer Grund oder mit ganz schwachem rosa Hauch. Die von der Spitze nach oben hin allmählich dichter werdenden Punkte und sehr kleinen Fleckchen sind hier zum Teil mehr rötlich getönt, kastanienbraunrot und am Pol von einem losen Kranz lilagrauer Unterflecken durchsetzt. Daher ein merklich anderer Gesamteindruck gegenüber den sonstigen Rassen der Art. NEHRKORN bezeichnet die Fleckenfärbung seiner Stücke als rostbraun; sie ist aber eher leberbraun. Nach SHARPE-Whitehead (Ibis 1889, S. 281) ist sie dunkelrötlich-braun (siehe auch B. E. SMYTHIES, The birds of Borneo. Edinburgh 1960, S. 424). Innenfarbe weißlich.

*Yuhina bakeri* (= *Ixulus occipitalis*). Die Eier dieser und der folgenden Art, die früher als *Ixulus* zusammengestellt wurden, stimmen überein und erinnern an die von *Hirundo rustica*, sind jedoch meist reicher und heller braun sowie gröber gezeichnet. Zugespitzt oval ( $k = 1,36$ ). Der Grund ist weiß oder rahmfarben. Viele Stücke haben außer lockeren feinen Pünktchen verschiedener brauner Tönung auf der ganzen Fläche noch einen dichten Kranz solcher Pünktchen im oberen Eiviertel, der mit oft recht deutlichen schwarzgrauen Unterflecken gemischt ist. Andre sind unten nur sparsam gezeichnet, dafür oben mit größeren, breitgewischten und heller braunen Flecken reichlich besetzt, für die dann der Vergleich von Schwalbeneiern (*Hirundo*) nicht paßt. Glanz gering oder ganz fehlend. Innenfarbe weiß.

*Yuhina flavicollis flavicollis* und *flavicollis rouxi* (= *Ixulus*). Alles ebenso. Oft Kranz zarter brauner und grauer Pünktchen. —  $k = 1,39$  bzw.  $1,36$ .

*Yuhina gularis gularis*. Nach HODGSON (bei HUME 1873) gestreckt oval, gelbbräunlich oder wie Milchkaffee, mit dichten braunroten Sprenkeln, die am stumpfen Ende zu einem Kranz zusammenfließen. Wenn es sich hierbei nicht um einen Irrtum handelt, liegt eine abnorme Grundfärbung vor; denn BAKER beschreibt weitere Stücke wie die der anderen *Yuhina*, das heißt der jetzt bis einschließlich *Y. nigrimenta* folgenden, als blaß seegrün, dicht, aber nicht kühn, überall hellrot gesprenkelt. —  $k = 1,38$ .

*Yuhina diademata*. Länglichoval, aber auch breiter ( $k = 1,36$ ), glanzlos. Trüb grünlichblau mit lockeren, kleinen verwischten gelbbraunen Fleckchen überall, die nach oben etwas dichter und gröber werden und zum Teil im Polgebiet zusammenfließen. Ähnlich wie bei der südamerikanischen Ammer *Zonotrichia capensis*.

*Yuhina brunneiceps*. Nach YAMASHINA (TORI 10, 1938) glanzlos blaßgrünlich-blau mit nicht sehr dichten grünlich- oder gelblichbraunen kleinen Frickeln auf der ganzen Oberfläche, aber dichter am breiteren Ende, wo sie manchmal zu einem Kranz zusammenfließen. Die verloschen grauen Unterfleckchen treten wenig hervor. Wiederholt wurden Gelege zweier Weibchen in einem Nest gefunden (S. Y. YAMASHINA, C. R. IX<sup>e</sup> Congr. Int. Orn. Rouen, Rouen 1938, S. 453). —  $k = 1,29$ .

*Yuhina nigrimenta nigrimenta*. Stumpf oval ( $k = 1,35$ ), leicht glänzend. Sehr blasser grüner Grund mit gelbbraunen Spritzern und Stricheln nebst wenigen lavendelgrauen Unterfleckchen, hauptsächlich am breiteren Ende. Nehrkorns Stücke zeigen um den Pol einen Kranz kleiner grauer und violetter, auf der übrigen Fläche nur vereinzelte Fleckchen. Ähnlich winzigen Eiern von *Saxicola torquata rubicola* und *torquata*.

*Yuhina nigrimenta pallida*. Kurz- bis langoval ( $k$  meist 1,33). Blaßgrün, vorwiegend auf der breiteren Eihälfte dicht rötlich gefrickelt, gefleckt und gestrichelt, mit unauffälligen lavendelgrauen Unterflecken dazwischen. Die Zeichnung kommt auch gleichmäßiger verteilt vor. Gesamteindruck ähnlich wie bei *Acanthis cannabina*.

*Yuhina xantholeuca xantholeuca* (= *Erpornis*). Nach BAKER starkschalig, weiß, selten rahmweiß, mit sparsamen, auf das breitere Ende beschränkten blaßrötlichen Fleckchen. Bei NEHRKORN aber bläulichweiß mit kaum nadelstichgroßen helleren und dunkleren rostbraunen Fleckchen, die am stumpfen Ende gehäuft stehen, ohne einen eigentlichen Kranz zu bilden. Mein ebenso aussehendes Exemplar mißt  $19,0 \times 13,2 = 0,115$  g, ist also ziemlich dickschalig ( $R_g = 6,7\%$ ), glänzt erheblich und weist im Korn neben einigen Poren unzählige flache Grübchen winziger Größe auf. —  $k = 1,33$ .

*Yuhina xantholeuca tyrannula*? (= *Herpornis*). HARTERT (NOV. Zool. 17, S. 230, 1910) erwähnt ein glanzloses, ungefleckt weißes Fünfergelege aus einem Nest am Boden. —  $k = 1,36$ . Dies dürfte jedoch einem *Phylloscopus* gehören, schon weil die *Yuhina*-Art nur 2–3 Eier in ein Hängeneast an Bäumen oder Sträuchern legt.

*Myzornis pyrrhoura*? Das einzige Ei im Britischen Museum, das schon von HUME nach OATES (CAT. BRIT. MUS.) als unsicher bezeichnet wurde, ist von gewöhnlicher Gestalt, glanzlos und trübweiß, ursprünglich wohl reinweiß. —  $k = 1,35$ .

*Horizorhinus dohrni*. Der Entdecker dieser Art, die nur im Golf von Guinea lebt, beschrieb das Zweiergelege als schmutzig weiß mit braunen Flecken (H. DOHRN, Proc. Zool. Soc. London 1866, S. 327). Gestreckt oval ( $k = 1,56$ ).

*Ocylobes madagascariensis* (= *Nesobates*). Sechs dieser Art zugeschriebene Eier im Britischen Museum sind glanzlos weiß mit leichtem Rosa-Hauch, überall mitteldicht besetzt mit winzigen rötlichbraunen oder schokoladenfarbenen Pünktchen, die zarter und gleichmäßiger verteilt sind als bei im übrigen ähnlichen, feinstgefleckten kleinen Eiern von *Phylloscopus collybita*. Sie messen (CAT. BRIT.

MUS.)  $13,7 - 15,0 \times 10,4 - 11,4$  mm, im Mittel etwa  $D_0 = 14,3 \times 10,9$  mm, sind also für den Vogel klein. —  $k = 1,31$ .

Ganz ebenso ungewöhnlich zart gezeichnet, nur wenig größer, sonst genau so sind die Eier der gleichfalls in Madagaskar beheimateten Timalie *Neomixis tenella* ( $D_0 = 15,1 \times 11,8$  mm;  $k = 1,28$ , s. oben S. 476), so daß eine Verwechslung mit diesen vorliegen kann, wie schon Kuschel annahm (s. S. 476). *Oxylabes* ist der größere Vogel.

*Mystacornis crossleyi*. Nach HARTLAUB (Die Vögel Madagascars. Halle 1877, S. 168) ist das Ei, „weiß, dicht gefleckt mit dunklerem Roth und einigen hellgrauen Tupfen, namentlich am breiteren Ende.“ —  $k = 1,25$ .

*Panurus biarmicus biarmicus* und *russicus*. Breitoval bis fast sphärisch ( $k = 1,24$ ), ziemlich glänzend, im Aussehen sehr konstant. Auf reinweißem Grund gleichmäßig, jedoch sehr weitläufig verteilte, winzige, gleichgroße Punkte und kurze Strichel dunkel sepiabrauner Färbung. Ein alleinstehender, unverkennbarer Typ. (Taf. 6, Fig. 25.)

*Conostoma aemodium*. Etwas gestreckt stumpfoval ( $k = 1,36$ ), schwach glänzend. Rahmweißer Grund mit über die ganze Fläche unregelmäßig verteilten, nicht sehr dicht stehenden blaß gelblichbraunen, lehmfarbenen Flecken, hellen und ein wenig dunkleren, kleinen und größeren, die alle etwas verwischt sind. Wenige blaß purpurgraue bis tief lavendelgraue Unterflecke und Wolken am oberen Ende. Bekannt sind nur die beiden Eier unsrer Liste. Die Breite des zweiten wird im CAT. BRIT. MUS. zu nur 20,3 mm angegeben gegenüber 20,8 mm bei BAKER. Ähnliche lehmgelb gefleckte Typen bei *Paradoxornis gularis* und *ruficeps*, die früher als *Psittiparus* abgetrennt waren, und deren Eier viel kleiner als *Conostoma*-Eier sind.

*Paradoxornis flavirostris*. Oval mit schlanker Spitze ( $k = 1,35$ ), glatt, Poren kaum zu sehen, schwach glänzend, weiß durchscheinend. Der reinweiße Grund trägt fast nur nahe dem Pol spärliche hellolivgelbbraune, sehr kleine rundliche Fleckchen, gemischt mit ebensolchen blaß lilagrauen. Der Oliv-Ton in den Oberflecken ist eigenartig und findet sich bei *ruficeps* und *gularis* (= *Psittiparus*) wieder, wo diese Flecke aber viel größer sein können. An solche „*Psittiparus*“-Eier erinnert eine seltenere Varietät der *flavirostris*-Eier, die gleichzeitig an *Sylvia borin* anklängen.

*Paradoxornis guttaticollis*. Ganz wie *P. flavirostris*. NEHRKORN erwähnt einen sehr geringen bläulichen Schimmer, BAKER einen hell graugrünen; ich sah aber nur reinweißen Grund mit äußerst feinen, grauen, gelbbraunen und wenigen dunkleren Pünktchen, die in geringer Zahl nur lose verstreut auf der breiteren Eihälfte stehen. LA TOUCHE (1925—30, S. 48) fand auch rotbraune Punkte und kurze, unregelmäßige, purpurgraue Züge. —  $k = 1,35$ .

*Paradoxornis webbianus*, *alphonsianus*, *nipalensis* und *atrosuperciliaris* (= *Suthora*). Die Eier dieser früher als *Suthora* geführten Arten haben breitovale Gestalt mit nur mäßiger Verjüngung am „spitzen“ Ende; doch gibt es zuweilen auch länglichere mit stumpfer Spitze. Die immer ungefleckte, glatte Schale ist

## Tafel 6

Eier von Angehörigen der Familie bzw. Unterfamilie Timalien  
(Namen und Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG, brieflich 1972;  
Maßstab etwa 1 : 1.)

Fig. 1. *Orthonyx t. temminckii* (S. 467). Neusüdwaies (Alstonville).  $29,3 \times 21,5 = 0,37$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $29,6 \times 21,9 = 0,38$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 15151.

Fig. 2. *Psophodes olivaceus* (S. 467). Neusüdwaies (Alstonville).  $29,2 \times 19,2 = 0,35$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $27,5 \times 20,2 = 0,35$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 15348.

Fig. 3. *Cinclosoma punctatum dovei* (S. 468). Tasmanien.  $33,5 \times 23,9 = 0,58$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $33,2 \times 24,1 = 0,50$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 12954.

Fig. 4. *Pellorneum r. ruficeps* (S. 469). Zentral-Provinzen, Indien.  $22,1 \times 16,6 = 0,15$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,5 \times 17,0 = 0,15$  g;  $22,6 \times 16,7 = 0,16$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 5787.

Fig. 5. *Pellorneum a. albiventre* (S. 470). Indien (Sikkim wohl Irrtum).  $19,8 \times 15,0 = 0,14$  g. (Weitere Eier dieses Geleges  $20,4 \times 16,1 = 0,16$  g;  $21,1 \times 15,9 = 0,14$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14444.

Fig. 6. *Trichastoma abbotti amabile* (S. 471). Assam.  $21,7 \times 16,4 = 0,15$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,4 \times 16,2 = 0,16$  g;  $21,8 \times 16,2 = 0,14$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14446.

Fig. 7. *Pomatostomus temporalis intermedius* (S. 473). Queensland.  $25,9 \times 18,3 = 0,26$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $25,5 \times 17,8 = 0,27$  g;  $25,8 \times 18,1 = 0,25$  g;  $26,3 \times 18,3 = 0,29$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 15128.

Fig. 8. *Napothera epilepidota roberti* (S. 475). Assam.  $20,1 \times 14,8 = 0,12$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $19,1 \times 14,6 = 0,11$  g;  $19,1 \times 14,5 = 0,10$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14933.

Fig. 9. *Spelaeornis caudatus* (S. 476). Indien (Darjeeling).  $18,5 \times 13,8 = 0,08$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,2 \times 13,9 = 0,08$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10944.

Fig. 10. *Rhopocichla atriceps nigrifrons* (S. 478). Ceylon.  $19,0 \times 14,3 = 0,11$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $18,8 \times 14,0 = 0,10$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14494.

Fig. 11. *Macronous gularis chersonesophilus* (S. 478). Perak.  $16,7 \times 12,9 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,8 \times 12,9 = 0,08$  g;  $17,0 \times 13,0 = 0,08$  g;  $17,4 \times 12,8 = 0,08$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14928.

Fig. 12. *Timalia pileata intermedia* (S. 479). Burma.  $19,0 \times 15,1 = 0,12$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,1 \times 15,1 = 0,12$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14912.

Fig. 13. *Chrysomma sinense saturatus* (S. 480). Sikkim.  $17,3 \times 14,8 = 0,17$  g. Museum Oologicum R. Kreuger 10154.

Fig. 14. *Chamaea fasciata henshawi* (S. 480). Californien (bei San Bernadino).  $16,5 \times 14,4 = 0,10$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,9 \times 14,5 = 0,10$  g;  $17,2 \times 14,4 = 0,10$  g;  $17,8 \times 14,7 = 0,10$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 7802.

Fig. 15. *Turdoides plebejus platycircus* (S. 480). Gambia.  $25,2 \times 18,6 = 0,28$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $23,4 \times 17,9 = 0,24$  g;  $25,1 \times 18,5 = 0,26$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 8096.

Fig. 16. *Babax waddelli jomo* (S. 482). Tibet.  $31,7 \times 22,8 = 0,46$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $33,7 \times 22,4 = 0,47$  g;  $33,9 \times 22,8 = 0,49$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10496.

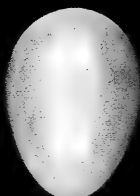
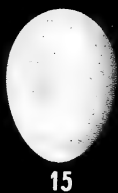
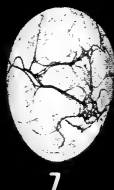
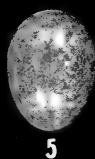
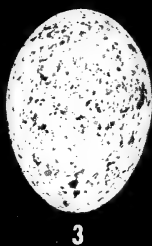




Fig. 17. *Garrulax albogularis whistleri* (S. 483). Garhwal, Indien.  $31,9 \times 20,3 = 0,39$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $31,7 \times 19,9 = 0,40$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 5904.

Fig. 18. *Garrulax c. caeruleatus* (S. 483). Darjeeling, Indien.  $29,8 \times 20,6 = 0,47$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $27,8 \times 20,3 = 0,36$  g;  $28,9 \times 20,3 = 0,36$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14915.

Fig. 19. *Liocichla phoenicea ripponi* (S. 485). Burma (Süd-Schan Staaten).  $24,4 \times 18,0 = 0,23$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $23,3 \times 17,6 = 0,21$  g;  $25,6 \times 18,1 = 0,24$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 8120.

Fig. 20. *Leiothrix argentauris aureigularis* (S. 485). Assam (Khasia Berge).  $22,3 \times 15,9 = 0,16$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $22,8 \times 16,3 = 0,16$  g;  $22,9 \times 16,5 = 0,16$  g;  $23,6 \times 16,5 = 0,17$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 3453.

Fig. 21. *Minla s. strigula* (S. 488). Nepal.  $20,0 \times 14,8 = 0,10$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,8 \times 15,0 = 0,11$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10465.

Fig. 22. *Alcippe m. morrisonia* (S. 490). Taiwan.  $19,3 \times 14,8 = 0,11$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,8 \times 14,1 = 0,09$  g;  $18,9 \times 14,7 = 0,10$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 8298.

Fig. 23. *Heterophasia c. capistrata* (S. 491). Indien (Simla).  $24,6 \times 18,6 = 0,22$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $24,7 \times 18,7 = 0,22$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 10813.

Fig. 24. *Yuhina castaniceps torqueola* (S. 492). China (Kuatun in Fukien).  $17,4 \times 14,1 = 0,10$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $17,2 \times 14,0 = 0,10$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14431.

Fig. 25. *Pamurus b. biarmicus* (S. 495). Holland.  $16,2 \times 13,0 = 0,09$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,6 \times 13,2 = 0,09$  g;  $16,8 \times 13,3 = 0,09$  g;  $16,9 \times 14,4 = 0,09$  g;  $17,1 \times 13,4 = 0,10$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 2988.

Fig. 26. *Paradoxornis ruficeps bakeri* (S. 498). Assam.  $21,1 \times 16,5 = 0,17$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $21,0 \times 16,9 = 0,18$  g.) Museum Oologicum R. Kreuger 14026.

hell- bis mitteldunkel grünlichblau bis zum Ton von *Prunella modularis* und zeigt einen zarten Seidenglanz. Nur von den hauptsächlich chinesischen Arten *webbianus* und *alphonsianus* wurden auch viele reinweiße und bläulichweiße Stücke bekannt. Die durchscheinende Farbe entspricht hier immer der äußeren. —  $k = 1,22-1,29$ .

*Paradoxornis ruficeps ruficeps* und *ruficeps bakeri* (= *Psittiparus*; = *Scaeorhynchus*). Gewöhnlich mäßig breitoval ( $k = 1,29-1,36$ ), nur Anflug von Glanz. Frische Eier grünlichweiß, später trübbrunnenfarben; dann scheinen sie gelblichweiß durch. Die nicht sehr dichte Zeichnung, die ungleichmäßig verteilt ist, besteht aus kleinen und ziemlich großen gelblich lehmbrunen Flecken, die zum Teil schärfer markiert sind, teilweise aber hell verwaschen oder wolkig. Einzelne dunkle Punkte und kurze Strichel erscheinen an den Rändern blaß ausgelaufen. Graue Unterflecke sind zuweilen in breiten Flächen ausgebildet, treten aber nur wenig hervor und finden sich besonders am stumpfen Ende, auf das zuweilen auch die übrige Zeichnung beschränkt bleibt. Außer den gewöhnlich helloliv getönten Oberflecken kommen manchmal mehr sienabraune vor, und die Grundfärbung kann auch grau gehaucht sein. Nicht wenige Stücke erinnern in Färbung und Zeichnung an helle von *Sylvia borin* und an *Paradoxornis flavirostris* des selteneren Typs. Zwerggeier von *Conostoma* würden ebenso aussehen. (Taf. 6, Fig. 26.)

*Paradoxornis gularis gularis* und *gularis transfluvialis* (= *Psittiparus*). LA TOTCHE (1925—30, S. 54) schildert die Eier als grünlichweiß mit besonders am stumpfen Ende stehenden Wolken in der Farbe ungebrannter Siena nebst einigen kommaartigen Haarlinien und kleinen Flecken sowie einer Anzahl gut begrenzter lilagrauer Unterflecken. Exemplare bei Baker, Nehrkorn und im Britischen Museum lassen keinen Unterschied gegenüber *Paradoxornis ruficeps* erkennen. Manche Stücke sind ohne Wolken und in einer Zone am oberen Ende bestimmter gefleckt. Andre haben ausschließlich locker verstreute feinste blaß lehmfarbene Punkte überall und kommen damit dem Charakter der Eier von *Paradoxornis flavirostris* und *guttaticollis* nahe. So ein Stück meiner Sammlung (*P. g. transfluvialis*). —  $k = 1,28$ .

*Paradoxornis heudei*. Eier ganz wie die von *P. guttaticollis* und *flavirostris*. —  $k = 1,27$ .

Unter den Eiern der Paradoxornithinae (hier Gattungen *Panurus*, *Conostoma* und *Paradoxornis*) springen die ungefleckt blauen und weißen der früher *Suthora* genannten Artengruppe von *Paradoxornis* ganz aus der Reihe.

*Picatharthes gymnocephalus*. Wenngleich P. R. LOWE (Ibis 1938, S. 238) diesen merkwürdigen Vogel zu den Sturnidae stellte, weist ihn sein Ei viel mehr zu den Corvidae, zu denen man ihn zeitweise wieder gerechnet hat. Von dem einzigen bekannt gewordenen Ei, das nach BATES um 1880 von Gouverneur Ussher in Denker (Ghana) gesammelt wurde, ist nur eine Hälfte im Britischen Museum erhalten geblieben. Es ist auf glanzlos rahmfarbenem Grund über und über mit mittelgroßen gelbbraunen, olivbraunen sowie aschfarbenen bis lilagrauen Flecken dicht und gleichmäßig besetzt und erinnert mehr als das ähnliche von *P. oreas* an die Zeichnung von *Pica*. Abbildung in Ibis 1874, S. 67. Gestalt länglichoval ( $k = 1,46$ ). Die Maße von L. GREMES (Ibis 86, S. 259, 1964) scheinen nur in der



Breite zu klein zu sein, doch gibt es solch langgestreckte auch bei der nächsten Art. Trotzdem wurde sein Gelege ( $42 \times 25$ ,  $40 \times 25$ ;  $k = 1,68$  bzw.  $1,60$ ) nicht in die Liste aufgenommen.

Aus den neuesten Zuchtberichten, z. B. dem von D. DEKKER (Zschr. des Kölner Zoo 14, S. 155—161, 1972) geht oologisch nichts Neues hervor.

*Picathartes oreas*. Auch hiervon war bis 1952 anscheinend nur das einzige Ei bekannt, das Bates in Kamerun fand und dem Britischen Museum überließ. Auffallend buntscheckig. Der trübweiße Grund ist nur da und dort zwischen der Zeichnung sichtbar. Die dichte gleichmäßige Marmorierung besteht aus verwischten, ungefähr gleichgroßen, mittelgroben Flecken in mehreren Tönen von Lehm- braun, Sepia, Hell- und Dunkelgrau, die gemischt sind und sich an vielen Stellen überdecken, was den seltsamen Eindruck noch verstärkt, der kaum an irgendein anderes Ei erinnert, abgesehen von dem der vorigen Art. Immerhin erscheint der Zeichnungscharakter eher *Corvus*-artig als einem anderen entsprechend. Keine Spur von Ähnlichkeit mit Eiern der Sturnidae, die durchweg blaue Grundfärbung aufweisen, mag auch der Vogel schon als Star angesehen worden sein. Ganz so unglaublich bunt in vier bis fünf Tönen, wie die Abbildung im CAT. BRIT. MUS. das Ei darstellt, fand ich es nicht, da dort die grauen Unterflecke zu grünlich geraten sind. Man erhält einen ziemlich treffenden Eindruck, wenn man sich ein sehr dunkel grau und braun mittelgrob marmoriertes Ei von *Caprimulgus europaeus* so dicht gezeichnet vorstellt, daß von der Grundfärbung nichts sichtbar bleibt. Gestalt: ein langgestrecktes, nur mäßig verjüngtes Oval ( $k = 1,50$ ), dessen  $k$ -Wert mit aus den Maßen der inzwischen bekannt gewordenen Serie von SERLE aus Kamerun errechnet wurde (Bull. Brit. Orn. Club 72, S. 2—6, 1952). Dessen 25 Eier sind zum Teil breitoval ( $k = 1,33$ — $1,34$ ) und schwanken bis zur langen Ellipse ( $k = 1,65$ ). Sie gleichen zum Teil einem von *Pyrhacorax pyrrhacorax* und einem von *Urocissa erythrothyncha occipitalis*. Auch SERLE betont die Übereinstimmung mit Corviden-Eiern in Form, Struktur, Glanz, Korn, Grundfarbe und Fleckung (S. 4). Er fand auf grauweißem, bräunlich sahnefarbenem oder grünlich getöntem weißen Grund bernstein-, gelb-, oliv- oder kastanienbraune Flecke, Flatschen und Sprenkel, die überall, am stumpfen Ende aber gewöhnlich dichter stehen und eine Kappe oder einen Kranz bilden. Unterflecke aschgrau.

	A	B	g	d	ci	Rg	
<i>Orthonyx temminckii dorsalis</i> Rand (nach RIPLEY AUS RAND & GILLIARD 1967, S. 343)	29,0	22,0			7,54		Schneegebirge in Neuguinea
21 <i>Orthonyx temminckii temminckii</i> Ranzani 27,0—32,0×19,3—22,1 = 0,35—0,46 g	28,8	21,0	0,380	0,110	6,80	5,6%	SO-Queensland u. NO-Neusüd- wales
7 <i>Orthonyx spaldingii</i> Ramsay 35,0 40,7 24,2 28,0 (nach NoETH u. CAMPBELL)	36,5	24,6			11,80		N-Queensland (Cairns)
41 <i>Psophodes olivaceus</i> (Lath.) 25,0 30,5×18,6—21,4 = 0,30—0,40 g (8 nach Sammlung R. KREUGER, briefl. 1963)	27,8	20,1	0,354	0,111	5,94	5,9%	N-Queensland bis Victoria [bei Neunkorn: <i>crephans</i> (Lath.)]
-- <i>Psophodes nigropictus leucogaster</i> Howe & Ross 25,7 27,7 18,0—19,6 (nach McGUIP & PARSONS, South Austr. Orn. 15, S. 19 25, 1939; SERVENTY & WHIT- TELL 1967, S. 367)	27,0	20,0			5,75		(Kreuger: o. <i>olivaceus</i> : 3c/2 von Victoria u. Neusüd-wales) NW-Victoria u. SO-Süd-Australien
2 <i>Psophodes nigropictus nigropictus</i> Gould 26,7 30,5 19,6 19,8 (nach CAMP- BELL)	28,6	19,7			5,95		SW-Australien
49 <i>Sphenostoma cristatum</i> Gould 23,0—26,2×16,4—19,0 = 0,20—0,25 g (31 nach SERVENTY & WHITTELL 1967, S. 366)	24,5	17,5	0,230	0,087	3,90	5,8%	Inneres von Neusüd-wales, Victoria u. Süd-Australien, Inneres u. Küstengebiet W-Australiens
30 <i>Cinclosoma punctatum punctatum</i> (Shaw) (und <i>p. dovei</i> Math.?) 28,4—37,6×20,8—25,3 = 0,40—0,62 g	32,2	22,9	0,500	0,118	9,00	5,6%	(31 vom Barlee Gebirge u. vom Exmouth Golf, W-Australien)
2 <i>Cinclosoma punctatum dovei</i> Mathews 33,5×23,9 = 0,58 g; 33,2×24,1 = 0,50 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	33,3	24,0	0,535	0,119	10,60	5,0%	S-Queensland, Neusüd-wales, Vic- toria u. Süd-Australien (dovei: Tasmanien)
10 <i>Cinclosoma castanatum</i> Gould 27,7—31,8×21,1—22,6 = 0,38—0,46 g	30,2	21,6	0,420	0,113	7,55	5,6%	(Kreuger: c/2 aus Tasmanien) Inneres von Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Cinclosoma castaneatum mayri</i> Condon (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	28,9	19,2	0,315	0,099	5,72	5,5%	Murrumbidgee-Gebiet in Neusüd-wales
1 <i>Cinclosoma cinnamomeum castaneothorae</i> Gould (nach NORTH)	28,4	22,9	—	—	8,00	—	(Kreuger: e/3 von Bourke) Inneres S.-Queensland bis NW-Australien und W-Australien
6 <i>Cinclosoma cinnamomeum cinnamomeum</i> Gould u. <i>samuelsi</i> (Math.)	28,4	20,1	—	—	6,07	—	Inneres von O-, Mittel- u. S-Australien
4 <i>Cinclosoma cinnamomeum marginatum</i> Sharpe	28,6	20,1	—	—	6,10	—	<i>samuelsi</i> : Inneres Süd-Australien außer dem N
— <i>Cinclosoma cinnamomeum alisteri</i> Matthews							W- u. NW-Australien
2 <i>Ptilorhoa leucosticta loriae</i> (Salvad.)	30,4	22,9	0,505	0,127	8,55	5,9%	SO-West-Australien u. SW-Süd-Australien
29,0 × 22,4 = 0,48 g (Nehrkorn)							SO-Neuguinea
31,7 × 23,4 = 0,53 g (Britisches Museum)			(siehe Text)				(bei NEHRKORN: <i>Eupetes</i> )
1 <i>Ptilorhoa caerulescens nigricrissa</i> (Salvad.)							S-Neuguinea (Etna- bis Milne-Bucht)
1 <i>Ptilorhoa caerulescens griseiorum</i> (A. B. Meyer) (Sammlung Nehrkorn)	31,6	23,4	0,500	0,118	9,40	5,3%	(bei RAND: <i>Eupetes</i> )
4 <i>Ptilorhoa castanonota pulchra</i> (Sharpe)	28,7	22,1	0,455	0,125	7,53	6,9%	NO-Neuguinea (Sattelberg)
28,4 × 20,0 × 21,6 = 22,7 = 0,40–0,48 g							(bei NEHRKORN: <i>Eupetes</i> )
7 <i>Pellorneum ruficeps olivaceum</i> Jerdon (nach BAKER)	21,9	16,3	—	—	3,20	—	SO-Neuguinea
24 <i>Pellorneum ruficeps ruficeps</i> Sws.	21,5	16,6	0,150	0,074	3,16	4,8%	SW-Indien (Travancore, SW-Mysore)
21,1 × 23,0 × 15,1 = 17,0 = 0,15–0,16 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)							(bei BAKER: <i>graniti</i> Harington)
10 <i>Pellorneum ruficeps punctatum</i> (Gld.) (nach BAKER)	21,4	16,2			3,00		Indien südlich von etwa 23° n. Br. (Kreuger: e/3, Zentral-Provinzen)

Himalaja v. Kungra bis Garhwal (BAKER: *jonesi* BAKER)

	A	B	g	d	Cl	Leg	
200 <i>Pellononeum ruficeps mandellii</i> Blauf. 20,5—24,2 × 15,3 18,8 = 0,16—0,22 g (nach BAKER)	22,4	16,3	0,190	0,091	3,20	5,9 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	Himalaja von Nepal bis Assam, Mamur u. N-Burma
3 <i>Pellononeum ruficeps victorinae</i> Deignan 21,1—21,7 × 16,6—16,8 = 0,16—0,17 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	21,5	16,7	0,160	0,078	3,20	5,4 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	Chin Berge in Burma (bei BAKER: <i>minor</i> Hume)
40 <i>Pellononeum ruficeps victorinae</i> Deignan u. <i>minus</i> Hume 20,4—22,0 × 15,2—16,8 (nach BAKER und OATES)	21,5	16,4			3,08		Zentral-Burma <i>victorinae</i> : Chin Berge <i>minus</i> : Unteres Irrawaddy-Tal (bei BAKER: <i>minor</i> Hume)
22 <i>Pellononeum ruficeps subochraceum</i> Swinhoe 19,8—22,5 × 15,2—17,5 = 0,15—0,16 g (BAKER u. CAT. BRIT. MUS.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	21,6	16,3	0,154	0,077	3,06	5,4 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	Nieder-Burma (außer Irrawaddy- u. Mergui-Gebiet), SW-Thailand (Kreuger: c/2 aus Tenasserim)
15 <i>Pellononeum pulchre</i> Gould 19,3—22,0 × 14,9—17,0 = 0,15 g (nach BAKER; 1 Ei n. R. KREUGER, briefl.)	21,3	16,0	0,150	0,077	2,90	5,2 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	Assam S vom Brahmaputra u. N- Lakhimpur nördl. dieses Flusses (Kreuger: 1/1 von N-Cachar)
1 <i>Pellononeum fuscicapillum babaulti</i> (Wells) (n. LUGGE)	20,0	14,0			2,10	—	N- u. O-Ceylon (LUGGE: <i>fuscicapillum</i> )
9 <i>Pellononeum fuscicapillum fuscicapillum</i> (Blyth) (u. <i>scortillum</i> Ripley?) (nach BAKER; nach NEUKÖRN; 19 × 14,5)	22,5	16,3			3,20	—	S- u. SW-Ceylon ( <i>scortillum</i> s. unten)
2 <i>Pellononeum fuscicapillum scortillum</i> Ripley 22,2 × 14,9 = 0,14 g; 22,5 × 14,4 = 0,13 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	22,3	14,6	0,135	0,075	2,55	5,3 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	Feuchteste Teile von SW-Ceylon (Kreuger: c/2 von Haputala)
2 <i>Pellononeum capistratum nigrocapitatum</i> (Eyton) (nach BAKER und CAT. BRIT. MUS.)	20,8	15,9	—	—	2,80	—	Tenasserim, SW-Siam, Malayische Halbinsel (= <i>Drymocataphus</i> )

	A	B	C	d	G	K <sub>g</sub>	
2 <i>Pellorneum capistratum morrelli</i> Chasen & Kloss 21,8 × 15,5 u. 22,9 × 16,3 (CAT. BRIT. MUS. — LOW) x + 14 <i>Pellorneum capistratum capistratum</i> (Temm.) 21,1—24,0 × 14,7—16,5 = 0,14—0,18 g [nach HOOGERWERF; HELLERBEEKERS & HOOGERWERF; KUSCHEL (Orn. Mon. ber. 3, S. 155, 1835): 23—24 × 16—16,5 = 0,168—0,175 g]	22,3	15,9	—	—	3,00	—	N- u. O-Borneo [CAT. BRIT. MUS.: <i>Drymocata- phus capistratoides</i> (Strickland)]
206 <i>Pellorneum albiventre ignotum</i> Hume u. <i>albiventre</i> (Godwin-Austen) 18,2—22,8 × 14,2—15,9 = 0,12—0,16 g (nach BAKER)	20,0	15,1	0,140	0,081	2,45	5,7%	Java (= <i>Drymocataphus</i> )
53 <i>Pellorneum albiventre cinnamomeum</i> (Rippon) 18,2—20,4 × 14,2—15,2 = 0,11—0,13 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUDER, briefl.)	20,3	15,0	0,121	0,069	2,44	5,0%	<i>ignotum</i> : NO-Assam (Mishmi Berge) <i>albiventre</i> : Assam S. v. Brahma- putra, NW-Burma (bei BAKER: <i>P. i. ignotum</i> ) Schan Staaten u. Bhamo Berge (NW-Burma nach BAKER hier- her) (Kreuger: c/3 vom S- Schan Staat)
100 <i>Trichastoma tickelli assamense</i> (Sharpe) 19,1—21,2 × 15,0—16,8 = 0,12—0,16 g (nach BAKER, NEUKORN)	19,9	15,7	0,140	0,079	2,62	5,3%	O-Assam u. NW-Burma (= <i>Pellorneum</i> ; bei NEUKORN: <i>Drymocataphus assamensis</i> u. <i>tickelli</i> )
200 <i>Trichastoma tickelli fulvum</i> (Walden) u. <i>tickelli</i> (Blyth) 19,0—22,1 × 15,0—16,5 (nach BAKER, CAT. BRIT. MUS.)	20,3	15,7	—	—	2,67	—	<i>fulvum</i> : O-Burma, N-Thailand bis Tonkin <i>tickelli</i> : Amherst-Gebiet in Te- nasserim bis S-Selanger (Malayische Halbinsel)

	A	B	g	d	G	R <sub>g</sub>	
4 <i>Trichostoma pyragreus pyragreus</i> (Tenn.) (nach HELLEKER & HOOGWERF 1967)	20,5	15,0	0,125	0,071	2,46	5,1°	W-Java
<i>Trichostoma pyragreus longistylis</i> (Harrison & Hartley)	20,0	15,0	(von HARRISON ohne Maße beschrieben)		2,41		Borneo (Hochland von Sarawak außer dem W)
<i>Trichostoma pyragreus canicapillum</i> (Sharpe)	21,3	15,8			2,85		N-Borneo (Kina Balu-Gebiet)
2 <i>Trichostoma malaccense malaccense</i> (Hartl.)							Malayische Halbinsel (= <i>Anapopsis</i> ; bei HUME: <i>Bra- chypteryx</i> )
21,3 × 15,7 – 16,0 (CAT. BRIT. MUS.)							
110 <i>Trichostoma septiarium septiarium</i> (Horsf.)	22,3	15,7	0,156	0,084	2,90	5,8°	W- u. Mittel-Java
20,4 – 26,8 × 14,0 – 17,5 = 0,13 – 0,19 g (u. HOOGWERF; HELLEKERS & HOOGWERF)							
2 <i>Trichostoma septiarium minus</i> (A. B. Meyer)	22,0	15,8			2,89		O-Java, Bali
(nach HELLEKERS & HOOGWERF)							
1 <i>Trichostoma eichense jinschi</i> (Walden)	21,9	15,5	0,180	0,093	2,83	6,4°	Celebes
(Museum Berlin)							
20 <i>Trichostoma abboti amabile</i> (Kozl.)	21,7	16,5	0,160	0,079	3,14	5,1°	Sikkim, Nepal, O-Bengalen, Assam
18,5 – 23,0 × 15,2 – 17,0 = 0,14 – 0,18 g							(bei BAKER: <i>Malacocincta sepiaria abboti</i> Blyth)
2 <i>Trichostoma cleaveri batesi</i> (Sharpe)	24,0	17,0			3,70		SO-Nigeria, S-Kamerun, Gabun, Mittel-Kongo
(nach BATES)							O-Afrika (NO-Tanganjika u. Sansibar)
2 <i>Trichostoma rufipenne distans</i> (Friedm.)	23,4	15,9			3,08		Kamerun, Gabun, Kabinia (N der Kongo-Mündung)
(nach MOREAU, Ibis 1932, S. 672)							(Eier von S-Kamerun)
6 <i>Trichostoma fulvescens fulvescens</i> (Cass.)	20,0	16,0			2,75		
(nach BATES)							

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Malacopteron magnirostre</i> <i>magnirostre</i> (Moore) 21,0 × 15,5 bis 21,8 × 16,0 [nach BAKER (Waterstraat-Samm- lung) u. NEHEKORN]	21,4	15,7	—	—	2,85	—	S-Tenasserim, Malayische Halbinsel, Sumatra (Eier von O-Malakka)
9 <i>Malacopteron cinerum rufifrons</i> Cab. 18,5—21,2 × 13,8—14,5 = 0,10—0,12g (nach HELLEBREKERS & HOGERWERF)	20,2	14,1	0,110	0,068	2,14	5,2%	Java
2 <i>Malacopteron cinerum cinerum</i> Eyton 22,1—22,9 × 15,7—16,5 (nach BAKER- Sammlung bei HOGERWERF 1949)	22,5	16,1	—	—	3,10	—	Malayische Halbinsel (Salanga), Sumatra, Borneo
6 <i>Malacopteron albogulare albogulare</i> (Blyth) 18,9—19,7 × 13,0—13,6 (nach NEHEKORN, MÜLLER, CAT. BERR. MUS.)	19,2	13,3	—	—	1,82	—	Malayische Halbinsel (Salanga), NO-Sumatra (= <i>Setaria</i> )
14 <i>Pomatorhinus hypoleucos hypoleucos</i> (Blyth) 27,5—32,5 × 21,0—23,2 = 0,58—0,66 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	30,3	21,9	0,620 (siehe Text)	0,190	7,55	78,2%	Assam, Chittagong, Manipur, Lushai, Arakan, Chin Berge (Kreuger: 1/2 Khasia Berge)
2 <i>Pomatorhinus hypoleucos tickelli</i> Hume? 31,3 × 22,4; 30,9 × 22,6 (nach BAKER 1932)	31,1	22,5	—	—	8,30	—	Tenasserim [Baker: 2 aus Karenni (diese Rasse?)]
30 <i>Pomatorhinus erythrogenys erythrogenys</i> Vig. 25,4—30,5 × 18,5—21,6 = 0,27—0,37 g	27,9	20,3	0,330	0,102	6,10	5,4%	Himalaja (Simla bis Garhwal)
22 <i>Pomatorhinus erythrogenys harringtoni</i> St. Baker 26,1—30,4 × 19,7—21,8 = 0,20—0,26 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	28,2	20,6	0,280	0,107	6,40	5,1%	Sikkim bis Bhutan (Kreuger: 1/2 aus Darjeeling)

	A	B	g	d	G	Rg	
40 <i>Ponatorhinus erythrogynus medellandi</i> (Godwin-Austen) 25,0—27,7 × 18,3—20,1 = 0,25—0,31 g	26,5	19,3	0,280	0,095	5,26	5,3%	Assam südl. des Brahmaputra u. Chin Berge
1 <i>Ponatorhinus erythrogynus imberbis</i> Salvad. (nach BAKER 1932)	26,6	20,4	—	—	5,90	—	O-Burma (Ruby Mines bis Tenasserim)
24 <i>Ponatorhinus erythrogynus celatus</i> Deignan 24,5—27,9 × 18,5—21,4 = 0,23—0,25 g (nach BAKER 1932; 2 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	26,4	20,2	0,240	0,093	5,70	5,2%	W-Schan Staaten in Burma, NW-Thailand (bei BAKER: <i>gyninx</i> David) (Kreuger: Schan Staaten)
— <i>Ponatorhinus erythrogynus erythro-</i> <i>enensis</i> Gould (nach SWINHOE, Ibis 1863, S. 286)	30,3	20,7	—	—	6,90	—	Taiwan
35 <i>Ponatorhinus horsfieldii melanurus</i> Blyth 22,9—27,1 × 17,8—20,0 = 0,21—0,22 g (nach BAKER u. CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,2	18,6	0,220	0,082	4,65	4,7%	Ceylon (Kreuger: c/3)
25 <i>Ponatorhinus horsfieldii travancorensis</i> Harington 24,4—29,3 × 18,0—21,2 = 0,32—0,35 g (nach BAKER; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	26,5	19,1	0,330	0,102	5,20	5,4%	S-Indien (südl. des <i>horsfieldii</i> - Gebietes) (Kreuger: c/4 von Travancore)
27 <i>Ponatorhinus horsfieldii horsfieldii</i> Sykes 24,4—28,3 × 18,3—20,3 = 0,26—0,27 g (HUME, CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,7	19,4	0,270	0,093	5,20	5,1%	Bombay, Kanara, Mysore, Madras, Decan (Kreuger: c/3 von Decan)
5 <i>Ponatorhinus horsfieldii obscurus</i> Hume (nach BAKER)	23,0	17,5	—	—	3,75	—	Mount Abu u. Seoni (S-Rajputana)



	A	B	g	d	G	Rg	
12 <i>Pomatorhinus schisticeps leucogaster</i> Gould 24,3—26,9 × 19,2—20,0 (nach BAKER)	25,4	19,5	—	—	5,15	—	NW-Himalaja (Himachal Pradesh bis W-Uttar Pradesh)
10 <i>Pomatorhinus schisticeps schisticeps</i> Hodgson 24,2—27,2 × 18,0—20,0 — 0,23—0,27 g	26,0	18,8	0,250	0,089	4,90	5,1%	(bei BAKER: <i>pinavilli</i> Sharpe) Nepal, Sikkim, Berge nördl. des Brahmaputra
100 <i>Pomatorhinus schisticeps cryptanthus</i> Hart. 24,0—28,2 × 17,4—20,0 (nach BAKER)	26,6	19,2	—	—	5,25	—	Assam: Gebirge südl. des Brahma- putra von den Mikir Bergen u. Cacher bis O-Assam
10 <i>Pomatorhinus schisticeps mearsi</i> Ogilvie-Grant 24,2—29,2 × 18,1—20,1 (nach BAKER)	27,7	19,2	—	—	5,40	—	W-Burma (Chin Berge u. Arakan)
17 <i>Pomatorhinus schisticeps ripponi</i> Harrington 24,9—25,8 × 16,5—19,0 — 0,17—0,20 g (nach BAKER; 6 nach R. KREUDER, briefl.)	24,3	17,6	0,180	0,080	4,00	5,09%	Schan Staaten (außer SW) u. Kachin Berge, N-Thailand, NW-Laos
12 <i>Pomatorhinus schisticeps nachalis</i> Ramsay 23,0—26,8 × 17,3—18,8 (nach BAKER 1932, S. 169f.)	24,2	17,8	—	—	4,10	—	O-Burma; SW-Schan Staaten, Karen
12 <i>Pomatorhinus schisticeps olivaceus</i> Blyth u. <i>fastidiosus</i> Hartort 23,0—27,8 × 18,3—19,4 (BAKER, Cat. Brit. Mus., NEUGEORS)	25,4	18,5	—	—	4,65	—	<i>olivaceus</i> : Tenasserim u. SW-Thai- land bis Kra <i>fastidiosus</i> : Malayische Halbin- sel von Kra bis Trang
7 <i>Pomatorhinus montanus occidentalis</i> Robinson & Kloss u. <i>barinensis</i> Cab. 22,4—24,1 × 16,5—18,0 — 0,18—0,20 g	22,9	17,5	0,185	0,081	3,75	4,9%	<i>occidentalis</i> : Malayische Halb- insel, Sumatra <i>bornensis</i> : Borneo

	A	B	g	d	G	Rg	
114 <i>Pomatorhinus montanus montanus</i> Horsf. 24,8—28,8 × 17,5—20,0 = 0,24—0,30 g (nach HOOGERWERF, HELLERIKERS & HOOGERWERF 1967 u. anderen)	26,2	18,9	0,275	0,097	5,00	5,5%	W- und Mittel-Java
13 <i>Pomatorhinus ruficollis ruficollis</i> Hodggs. u. godwinii Kinnear 21,8—26,1 × 16,8—18,5 (nach BAKER)	24,0	17,9	—	—	4,10	—	<i>ruficollis</i> : Himalaja; W-u. Zentral-Nepal <i>godwinii</i> : Himalaja; Von O-Nepal bis SO-Tibet u. O-Assam nördl. des Brahmaputra
50 <i>Pomatorhinus ruficollis bakeri</i> Harrington 21,5—25,6 × 15,7—18,8 (nach BAKER)	23,4	17,4	0,185	0,079	3,77	4,9%	Berge südl. des Brahmaputra in Assam; Manipur, Lushai-, Chin- u. Kachin Berge in NW-Burma; Khasia- u. N-Cachar Berge
20 <i>Pomatorhinus ruficollis stridulus</i> Swinhoe 21,4—23,4 × 16,6—17,3 = 0,15—0,19 g	22,3	17,1	0,170	0,077	3,46	4,9%	SO-China (Kwangtung, Fukien, Kiangsü)
17 <i>Pomatorhinus ruficollis musicus</i> Swinh. 22,8—25,2 × 15,7—18,8 = 0,22—0,23 g (SWINHOE, NEUKORN, CAT. BIRIT. Mus.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	24,5	18,2	0,230	0,088	4,35	5,7%	Taiwan
32 <i>Pomatorhinus ochraceiceps stenorhynchus</i> Godw.-Austin 23,4—28,7 × 17,0—18,9 = 0,23—0,30 g	25,2	18,3	0,260	0,099	4,50	5,8%	NO-Assam u. N-Burma (Kachin)
6 <i>Pomatorhinus ochraceiceps austeni</i> Hume 24,0—27,8 × 17,0—18,3 = 0,21—0,28 g	26,8	18,8	0,250	—	5,05	5,0%	O-Cachar (Assam) u. O-Manipur (Burma)
20 <i>Pomatorhinus ferrugineus ferrugineus</i> Blyth 22,7—26,1 × 17,2—19,7 (nach BAKER)	23,5	17,7	0,250	0,105	3,95	6,3%	Himalaja von Nepal bis O-Assam nördl. des Brahmaputra

	A	B	g	d	C	Rg	
56 <i>Pomatorhinus ferrugineus formosus</i> Koezl. u. phayrei Blyth 24,6—29,2 × 18,2—20,7 = 0,25—0,32 g (3 nach R. KREUGER, briefl.)	27,1	19,1	0,290	0,098	5,20	5,6%	<i>formosus</i> : Berge südl. des Brahmaputra in Assam u. Manipur <i>phayrei</i> : Clin Berge, Arakan [Kreuger ( <i>formosus</i> ): 1/3 Khasia Berge] (Gebirge in Tonasserim, S bis Tavoy, N bis Karen Berge u. Schan Staaten)
5 <i>Pomatorhinus ferrugineus albigularis</i> Blyth (nach BAKER 1932, S. 177; 1922, S. 215 bei 8, zum Teil unsicheren Eiern 24,6 × 18,4 mm)	24,4	18,6	-	-	4,50	-	
40 <i>Pomatorhinus temporalis tregellasi</i> (Math.), <i>trivirgatus</i> (T.) u. <i>temporalis</i> (Vig. & Horsf.) 25,5—30,5 × 17,5—20,3 = 0,29—0,40 g	27,7	18,8	0,345	0,116	5,25	6,6%	O. u. SO-Australien <i>tregellasi</i> : SO-Australien <i>trivirgatus</i> : O-Neusüdwales u. östl. S-Queensland <i>temporalis</i> : O-Mittel-Queensland Inner-Australien
20 <i>Pomatorhinus temporalis intermedius</i> (Math.) u. <i>rubeculus</i> (Gould) 24,0—28,9 × 17,0—19,0 (nach CAMPBELL, NORTH, CAT. BRIT. MUS., NEUMONS)	26,7	18,3	-	-	4,80	-	<i>intermedius</i> : Queensland u. N-Süd-Australien bis NW-Australien <i>rubeculus</i> : Große Teile des N-Territoriums
40 <i>Pomatorhinus superciliosus gilgandra</i> (Math.), <i>superciliosus</i> (Vig. & Horsf.) u. <i>ashbyi</i> Math. 22,6—25,9 × 15,7—18,5 = 0,19—0,26 g	23,6	16,8	0,228	0,100	3,58	6,4%	<i>gilgandra</i> : N-Neusüdwales bis Victoria, W-Australien u. teilweise S-Australien <i>superciliosus</i> : SO-Süd-Australien <i>ashbyi</i> : s. unten SW-West-Australien
34 <i>Pomatorhinus superciliosus ashbyi</i> Math. 21,7—27,6 × 15,7—18,4 = 0,19—0,27 g (nach SUEVENVY & WHITTELL, 1967; 5 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,0	16,8	0,220	0,091	3,64	5,9%	

	A	B	g	d	G	Rg	
11 <i>Pomatosomus ruficeps</i> (Hartl.) 23,0—25,2 × 17,0—18,5 (nach CAMBELL, NORTH, NEHRKORN)	24,4	17,8	—	—	4,15	—	Inneres von S.-Queensland, Neu- sudwales, Victoria u. von Süd- australien
38 <i>Xiphirhynchus superciliosus</i> Blyth u. <i>infertus</i> Ripley 21,4—26,6 × 15,7—19,9 = 0,16—0,22 g (nach NEHRKORN, BAKER, CAT. BRIT. Mus.; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	23,7	18,0	0,180	0,079	4,11	5,0%	<i>superciliaris</i> : O-Nepal, Sikkim, Bhutan, Darjeeling <i>infertus</i> : Assam südl. des Brah- maputra (= <i>Xiphorhamphus</i> ) (Kreuger: 2 c/3 von Assam) Von Sikkim bis O-Assam, Mami- pur, Lushai Berge, NO-Burma
35 <i>Rindator malacophilus malacophilus</i> Blyth 20,5—22,0 × 15,2—16,0 (nach BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. Mus.)	21,2	15,5	—	—	2,70	—	Malayische Halbinsel (Perak, Ma- lakka (= <i>Turdinus</i> )
3 <i>Napothera macrodactyla macrodactyla</i> (Strickland) 23,4—24,4 × 16,5—17,8 (nach CAT. BRIT. Mus. u. NEHRKORN)	23,8	17,2	—	—	3,75	—	Java (= <i>Turdinus</i> )
21 <i>Napothera macrodactyla lepidopleura</i> (Bp.) 24,5—28,0 × 17,9—19,5 = 0,21—0,27 g (nach HOOGWERFF u. HELLEBREKERS & HOOGWERFF)	25,5	18,8	0,240	0,088	4,82	5,0%	Assam (S vom Brahmaputra), Manipur, SW-Burma (= <i>Coryphocichla</i> ; = <i>Turdinus</i> ) Schan Staaten (Burma), W- Yünan
30 <i>Napothera brevicaudata striata</i> (Walden) 19,0—23,0 × 15,5—17,0 = 0,13—0,17 g	21,3	16,0	0,150	0,078	2,92	5,1%	Assam N vom Brahmaputra
4 <i>Napothera brevicaudata renningi</i> (Harington) 21,5—24,6 × 16,8—17,2 (nach BAKER)	21,5	16,8	—	—	3,25	—	
45 <i>Napothera epilepidota gutturalis</i> (Ogilvie-Grant) 18,5—21,6 × 14,5—15,1 (nach BAKER)	19,3	14,8	—	—	2,26	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
45 <i>Napothera epilepidota roberti</i> (Godw.-Aust. & Walden) 17,0—20,3 × 13,5 = 0,10—0,13 g	19,3	14,8	0,120	0,073	2,26	5,3%	Cachar, Manipur, Naga- u. Khasia Berge, NW-Burma [= <i>Turdinulus</i> ; bei NEHRKORN: <i>Turdinulus roberti</i> (N-Cachar) u. <i>T. exsul</i> Sharpe (Manipur; <i>exsul</i> lebt aber auf Borneo)] Schan Staaten, Karenni (Burma)
3 <i>Napothera epilepidota bakeri</i> (Harington) (nach BAKER)	20,5	16,8	—	—	3,08	—	Tenasserim (Amherst) u. N-Thai- land
4 <i>Napothera epilepidota davisoni</i> (Og.-Gr.) (nach BAKER-Kellow)	18,2	14,8	—	—	2,14	—	Java
18 <i>Napothera epilepidota epilepidota</i> (T.) 19,8—23,2 × 15,0—17,2 = 0,11—0,17 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBER- KERS & HOOGERWERF)	22,6	15,8	0,140	0,068	3,00	4,6%	Garhwal bis Dharmasula
15 <i>Pnoepyga alventer pallidior</i> Kinnear 20,0—22,9 × 15,0—16,0 (nach BAKER)	21,5	15,6	—	—	2,65	—	Mittel-Nepal bis SW-Szetschwan, NW-Tonkin, Assam u. N-Burma [= <i>squamata</i> (Gld.)] (Kreuger: c/4 u. c/5 Khasia Berge)
63 <i>Pnoepyga alventer alventer</i> (Hodgs.) 16,2—20,9 × 12,8—15,3 = 0,07—0,09 g (nach BAKER; 9 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,9	14,0	0,085	0,062	1,93	5,0%	Nepal bis Assam, Burma, China (NW-Fukien) Taiwan
56 <i>Pnoepyga pusilla pusilla</i> Hodgs. 16,0—18,9 × 12,1—14,5 = 0,08—0,11 g	17,5	13,5	0,095	0,068	1,65	5,8%	Java (bei HELLEBERKERS & HOOGER- WERF: <i>Microura</i> ) Sikkim
3 <i>Pnoepyga pusilla formosana</i> Ingram 19,5—20,0 × 15,0 (nach YAMASHINA)	19,8	15,0	—	—	2,28	—	(Kreuger: 1/2 von Darjeeling)
185 <i>Pnoepyga pusilla rufa</i> Sharpe 17,7—21,9 × 13,1—15,2 = 0,09—0,13 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBER- KERS & HOOGERWERF 1967)	19,7	14,5	0,110	0,067	2,13	5,2%	
22 <i>Spelaeornis caudatus</i> (Blyth) 17,3—19,9 × 13,8—14,7 = 0,08 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	18,1	14,1	0,080	0,056	1,84	4,5%	

	A	B	g	d	G	Rg	
— <i>Spelaeornis formosus</i> (Walden) 16,5—18,0×12,5—14,0 (nach BAKER u. NEHRKORN)	17,2	13,2	—	—	1,48	—	Sikkim bis O-Assam, SW-Yünnan, NW-Fukien (bei BAKER: <i>Elachura</i> )
3 <i>Spelaeornis chocolatinus chocolatinus</i> (Godw.-Austen & Walden) (nach BAKER)	17,2	13,1	—	—	1,48	—	N-Cachar Berge (Assam) (bei BAKER: <i>Elachura haplonota</i> St. Baker)
18 <i>Spelaeornis chocolatinus oatesi</i> (Rippon) 17,2—20,0×14,0—15,2 = 0,10—0,12 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUTER, briefl.)	18,4	14,6	0,115	0,070	2,02	5,1%	Chin Berge (Ober-Burma) (Kreiger: e/3 vom Mt. Victoria)
8 <i>Spelaeornis chocolatinus sinlumensis</i> (Harrington)	19,0	14,6	—	—	2,07	—	Blamo Gebirge (Ober-Burma) (bei PETERS syn. zu <i>reptatus</i> )
18,1×14,1 bis 20,7×15,6 (n. BAKER) — <i>Spelaeornis chocolatinus reptatus</i> (Bingham)	18,3	14,7	—	—	2,00	—	Schan Staaten u. SW-Yünnan (Mekong-Tal)
18,0—18,5×14,5—14,9 (nach BAKER u. NEHRKORN)	18,4	14,9	0,110	0,068	2,10	5,3%	Berge südl. des Brahmaputra (Assam) u. Manipur
56 <i>Spelaeornis longicaudatus</i> (Moore) 18,0—19,9×14,5—15,9 = 0,105—0,12 g	21,5	17,2	—	—	3,15	—	(bei NEHRKORN: <i>Urocichla</i> ) Assam südl. des Brahmaputra u. N-Burma
6 <i>Sphenocichla hancei roberti</i> Godw.-Aust. & Walden 20,7×17,0 bis 22,3×17,4 (nach BAKER)	(siehe Text)						N-Madagaskar (bei HAETLAUB: <i>Eroessa</i> )
— <i>Neomitis tenella tenella</i> (Hartl.)	(von RAND ohne Maße beschrieben)						SW-Madagaskar
4 <i>Neomitis tenella debilis</i> Delacour	15,3	11,3	—	—	1,04	—	SW-Madagaskar (bei RAND: <i>N. s. striatigula</i> Sharpe)
2 <i>Neomitis striatigula pallidior</i> Salomonsen 15,4×11,4; 15,2×11,1 (nach RAND)							

A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Stachyris rufifrons rufifrons</i> Hume 15,6—16,7 × 12,0—13,6 = 0,06—0,07 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	12,3	0,063	0,056	1,28	4,9%	O-Burma von Schan Staaten bis N-Tenasserim, W-Thailand (Kreuger: c/4 aus Tenasserim)
100 <i>Stachyris ambigua ambigua</i> (Harington) 15,2—16,5 × 12,0—13,5 = 0,06—0,07 g	12,4	0,065	0,057	1,32	4,9%	Sikkim, Assam, Manipur
50 <i>Stachyris ruficeps ruficeps</i> Blyth 15,5—17,0 × 12,0—13,0 = 0,065—0,075 g	12,6	0,070	0,062	1,34	5,2%	Sikkim u. Berge nördl. des Brah- maputra, Khasta- u. N-Cachar Berge (= <i>Stachyridopsis</i> )
41 <i>Stachyris ruficeps blamoensis</i> (Harington) 14,5—18,0 × 11,5—13,6 = 0,06—0,07 g (nach BAKER; 5 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	12,7	0,065	0,059	1,40	5,4%	NO-Burma, NW-Yunnan (BAKER: <i>Stachyridopsis</i> ) (Kreuger: 1/2 u. 1/3 aus Ober- Burma)
7 <i>Stachyris ruficeps davidi</i> (Oustalet) 15,7—17,3 × 12,2—13,0 = 0,065—0,075 g	12,6	0,070	0,060	1,38	5,1%	Szetschwan bis Anhwei u. Küsten- provinzen von SO-China (Fu- kien, Kuatun), N-Vietnam, NO- Laos
7 <i>Stachyris ruficeps praecognita</i> Swinh. 17,0—18,1 × 12,4—13,7 = 0,07—0,08 g (nach YAMASHINA; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	13,1	0,070	0,058	1,60	4,9%	Taiwan (Kreuger: c/3)
6 <i>Stachyris pyrrhops</i> Blyth 14,6—17,7 × 11,2—14,0 (HUME, BAKER, NEHRKORN; CAT. BRIT. MUS.)	13,0	—	—	1,48	—	Himalaja, von Muree bis Nepal
70 <i>Stachyris chrysaea chrysaea</i> Blyth 15,2—17,7 × 12,0—12,7 = 0,065—0,075 g	12,2	0,060	0,056	1,21	5,0%	Nepal, Sikkim, Assam, N-Chin Berge, Manipur bis Kachin Berge
5 <i>Stachyris chrysaea assimilis</i> (Walden) 15,0—17,0 × 11,2—12,7 (CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN)	12,0	—	—	1,20	—	S-Schan Staaten, Karenni, NW- Thailand bis Mittel-Tenasserim
56 <i>Stachyris nigricaps nigricaps</i> Blyth 17,3—21,3 × 14,0—15,5 = 0,09—0,12 g	14,6	0,105	0,067	2,15	4,9%	Nepal, Sikkim u. Gebirge nördl. des Brahmaputra bis Miti Berge

	A	B	g	d	Cl	Rg	
207 <i>Stachyris nigriceps collarti</i> Harington, <i>spadix</i> Ripley (u. <i>coei</i> Ripley?) 17,2—20,5 × 14,0—15,5 = 0,10—0,12 g (nach BAKER 1932, S. 227; 7 Eier nach Sammlung R. KREUGER, briefl. 1969)	19,1	14,7	0,109	0,069	2,20	4,9%	<i>collarti</i> : Naga Berge, N-Burma <i>spadix</i> : S-Assam bis N-Tenasserim, NW-Thailand (Kreuger: 1/4 u. 1/2 Khasia <i>sonnerati</i> : 21,2 × 16,3 = 0,153 g) <i>coei</i> : O-Assam (Mishmi Berge) <i>gumannensis</i> : O-Burma, SW-Yünnan bis N-Annam <i>dipora</i> : S-Tenasserim bis Trang <i>darisoni</i> : Pattani bis Negri Sembilan (Malayische Halbinsel)
— <i>Stachyris nigriceps gumannensis</i> La Touche, <i>dipora</i> Oberholser u. <i>darisoni</i> Sharpe (nach BAKER u. NEHRKORN)	19,2	14,8	—	—	2,25	—	N-Borneo (Kina Balu) Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo O-Assam (= <i>Tringorhina</i> ) (Kreuger: 1 Ei aus Mangharita)
8 <i>Stachyris nigriceps borneensis</i> Sharpe 17,8—20,3 × 14,2—15,0 = 0,11—0,13 g — <i>Stachyris poliocephala</i> (T.)	19,0	14,6	0,115	0,072	2,16	5,3%	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo O-Assam (= <i>Tringorhina</i> ) (Kreuger: 1 Ei aus Mangharita)
16 <i>Stachyris oglei</i> (Godw.-Austen) 21,1—23,5 × 15,7—18,2 = 0,22 g (nach BAKER, NEHRKORN; 1 Ei n. Sammlung R. KREUGER, briefl.) — <i>Stachyris maculata maculata</i> (T.)	22,8	17,2	0,220	0,098	3,60	5,3%	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo O-Assam (= <i>Tringorhina</i> ) (Kreuger: 1 Ei aus Mangharita)
— <i>Stachyris leucotis obscurata</i> Mayr 14 <i>Stachyris thoracica thoracica</i> (T.) 24,5—28,5 × 17,5—18,6 = 0,23—0,27 g (nach HOOGMOED u. HELLERBEEKERS & HOOGWERF 1967) 8 <i>Stachyris erythroptera erythroptera</i> (Blyth) 16,0—18,0 × 12,9—14,0 (nach BAKER u. NEHRKORN)	26,1	17,9	0,250	0,094	4,50	5,6%	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo Borneo S-Sumatra, W-Java (= <i>Tringorhina</i> ) (Eier aus Java)
	17,2	13,4	—	—	1,64	—	S-Tenasserim, Malayische Halbinsel bis Singapur (= <i>Cyanoderma</i> )



ROBERT MÄRZ

## Gewöll- und Rupfungskunde

Mit einem Geleitwort von Prof. Dr. Heinrich Dathe, Tierpark Berlin

2., berichtigte Auflage

1971. XI, 287 Seiten — 307 Abbildungen, davon 1 farbige —  
4 Tabellen — gr. 8° — Leinen 38,50 M  
Bestell-Nr. 7612474 (5655)

Durch die grundlegenden Arbeiten O. Uttendörfers wurde die Gewöll- und Rupfungsforschung eine wissenschaftliche Helferin, die nicht nur dazu beitrug, einen tiefen Einblick in die Ernährungsbiologie der Greifvögel und Eulen zu gewinnen, sondern sie erbrachte eine ganze Reihe von beachtlichen Nebenergebnissen, insbesondere für die Säugetierkundler und die Faunisten. Man wird sich auch weiterhin mit dem Inhalt der Gewölle und den Rupfungen befassen, denn noch sind viele Fragen ungeklärt. Wie groß der Kreis der Interessierten ist, das zeigten die vielen Anfragen und die Einsendungen von Rupfungen und Gewölle. Viel wurde nach einschlägiger Literatur gefragt, doch da klaffte eine Lücke. Für das Bestimmungswissen brauchte man eine ganze Bibliothek, da die Angaben über Bestimmungsmerkmale in der Literatur weithin verstreut sind. Diese Lücke will die „Gewöll- und Rupfungskunde“ ausfüllen. In den Instituten wird eine solche „Handhabe“ willkommen sein, doch ist das Buch nicht nur für den Wissenschaftler von Wert, sondern es ist auch für den weiten Kreis der Natur- und Heimatfreunde, Falkner, Jäger und Liebhaber-Ornithologen ebenso wie für die Biologielehrer und Schüler gedacht. Mit diesem Buch wird allen Interessierten ein Berater in die Hand gegeben, mit dessen Hilfe sie selbständig Untersuchungen vornehmen, Bestimmungen durchführen und aufkommende Fragen beantworten können.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

# Atlas der Verbreitung palaearktischer Vögel

Von ERWIN STRESEMANN /  
Prof. L. A. PORTENKO / G. MAUERSBERGER

## 1. Lieferung

1960. 12 Seiten — 20 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 4 Zugkarten — 4° — 28,— M  
Bestell-Nr. 7608304 (3034/1)

## 2. Lieferung

1967. 8 Seiten — 15 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 1 Zugkarte — 2° — Einlegemappe 32,50 M  
Bestell-Nr. 7608603 (3034/2)

## 3. Lieferung

1971. 116 Seiten — 16 zweifarbige Verbreitungskarten  
1 Nebenkarte — 2° — Kartenmappe 35,— M  
Bestell-Nr. 7613074 (3034/3)

Der Ornithologe, aber auch der Tiergeograph, der Systematiker, der Ökologe und der Evolutionsforscher bedarf eines Werkes, das rasch und zuverlässig über die geographische Verbreitung von Vögeln informiert. Die wenigen bisher unternommenen Versuche in dieser Richtung entbehren der nur in jahrelanger Arbeit zu erlangenden Genauigkeit. In engem Zusammenwirken mit namhaften und erfahrenen Spezialisten des In- und Auslandes ist dieses Atlaswerk entstanden, das die Verbreitungsgrenzen einer größeren Zahl (etwa 200—250) von Arten palaearktischer Vögel auf zweifarbigen Karten darstellt. Jeder Karte ist ein mehrere Seiten umfassender Textteil beigelegt, der außer den die Karten erläuternden Listen ausführliche Angaben über Verwandtschaft, Gliederung, Ökologie und Wanderungen dieser Vögel (einschließlich einiger Zugkarten) enthält. Damit steht auch dem Laienornithologen ein Werk zur Verfügung, das ihn zuverlässig über viele mit der Verbreitung zusammenhängenden Fragen unterrichtet.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

XL  
675  
5366  
Birds

A. Wetmore

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 22



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1975



**22. Lieferung**

**Seite 515—578**

**Tafel 7**

**INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 22**

**Familie Sylviidae 545**

**Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4**

**© Akademie-Verlag, Berlin, 1975**

**Lizenznummer: 202 · 100/508/75**

**Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg**

**Bestellnummer: 761 831 8 (3037/22) · LSV 1365**

**Printed in GDR**

**EVP 14,—**

	A	B	g	d	G	Rg	
89 <i>Stachyris melanothorax melanothorax</i> (Temminck) 16,3—20,2 × 11,9—14,5 = 0,070—0,105 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBERGERS & HOOGERWERF; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	18,1	13,4	0,086	0,061	1,74	4,9%	W-Java (= <i>Cyanoderma</i> )
50 <i>Dumetia hyperythra hyperythra</i> (Franklin) 15,2—17,8 × 12,7—14,2 (nach BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	17,3	13,8	—	—	1,75	—	Kumaon, Nepal bis Zentral-Provinzen u. Orissa
56 <i>Dumetia hyperythra albugularis</i> (Blyth) u. <i>philipsi</i> Whistler 15,5—20,3 × 12,7—14,4 = 0,08—0,10 g (BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 6 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,8	13,7	0,089	0,067	1,70	5,2%	<i>albugularis</i> : SW-Indien, nordwärts bis S-Rajasthan <i>philipsi</i> : Ceylon (= <i>Ophrydomis</i> ) (Kreuger: c/3 von Indien, c/3 von Ceylon)
27 <i>Rhopocichla atriceps atriceps</i> (Jerd.) 16,9—20,9 × 12,3—15,0 = 0,09 g (BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	19,1	13,9	0,090	0,068	1,93	5,3%	Nilgiris u. andere Gebirge SW-Indiens (nicht in Travancore) (Kreuger: c/2 Nilgiri Berge)
29 <i>Rhopocichla atriceps bairdilloni</i> (Hume) 18,5—19,3 × 13,2—14,3 = 0,09—0,11 g (BAKER, NEHRKORN, 5 n. R. KREUGER, briefl.)	19,1	14,2	0,105	0,065	2,05	4,8%	Travancore (S-Indien) (Kreuger: 1/2, 1/1 u. 1 <i>Surniculus hugubris stewarti</i> mit Rg = 4,5%, G = 2,02 g; 1/2 u. 1 <i>Cacomantis m. passerinus</i> m. Rg = 4,9%, G = 2,23 g)
32 <i>Rhopocichla atriceps siccata</i> Whistler u. <i>nigrifrons</i> (Blyth) 17,8—21,3 × 13,3—15,2 = 0,10—0,11 g (LEGGE 1879, S. 508; BAKER; CAT. BRIT. MUS.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	19,6	13,7	0,105	0,068	1,97	5,2%	Ceylon <i>siccata</i> : weit verbreitet <i>nigrifrons</i> : SW-Ceylon (bei LEGGE: <i>Alcippe nigrifrons</i> )

	A	B	g	d	Cl	Rg	
12 <i>Macronous flavicollis flavicollis</i> (Bp.) 16,6—18,6 × 12,4—13,6 = 0,07—0,09 g (HOOGWERF 1949 u. HELLEBERGERS & HOOGWERF 1967)	17,9	13,2	0,080	0,059	1,65	4,9%	Java (= <i>Mixornis</i> )
123 <i>Macronous gularis rubicapillus</i> (TICK.) 14,9—18,0 × 11,5—13,5 = 0,07—0,08 g (BAKER, CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	16,6	12,6	0,074	0,063	1,40	5,3%	Sikkim, O-Bengalen, Assam, Chin- u. Kachin Berge, Schar Staaten, Arakan, N-Tenasserim (Kreuger: c/3 von Assam) N-Thailand
15 <i>Macronous gularis minor</i> Gyldenstolpe 16,7—17,4 × 12,3—13,6 (nach BAKER)	17,0	12,9	—	—	1,50	—	[PETERS: syn. zu <i>sulphureus</i> (Rippon)]
12 <i>Macronous gularis connectens</i> (Kloss), <i>chersonesophilus</i> (Oberh.) u. <i>gularis</i> (Horsf.) 17,2—18,0 × 12,5—14,0 = 0,08 g (nach MÜLLER, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEUKORN, 4 n. R. KREUGER, briefl.)	17,3	12,9	0,080	0,063	1,55	5,2%	<i>connectens</i> : Kambodscha bis Kra, S-Tenasserim <i>chersonesophilus</i> : Kra bis Perak (Kreuger: c/4 Perak) <i>gularis</i> : südlicher auf der Malay- ischen Halbinsel
3 <i>Macronous gularis javanicus</i> (Cab.) 17,2—18,0 × 12,9—13,1 (n. HOOG- WERF)	17,6	13,0	—	—	1,58	—	(= <i>pilata</i> (Blyth); BAKER: <i>Mixornis gularis</i> ) W. u. Mittel-Java
3 <i>Macronous gularis borneensis</i> (Bp.) 17,5—18,5 × 13,0—14,0 = 0,09—0,11 g	18,0	13,5	0,100	0,072	1,76	5,7%	Borneo (außer NO)
12 <i>Macronous gularis montanus</i> (Sharpe) 16,5—19,8 × 13,1—14,7 = 0,085—0,110 g	18,2	13,9	0,095	0,066	1,88	5,1%	NO-Borneo (Kina Balu)
2 <i>Macronous gularis woodi</i> (Sharpe) 18,0—18,3 × 13,2 (CAT. BRIT. MUS.)	18,1	13,2	—	—	1,68	—	Palawan (Philippinen)
10 <i>Macronous striaticeps mindanensis</i> Steere 18,0—21,3 × 14,0—14,7 = 0,095—0,120 g	19,5	14,3	0,110	0,067	2,12	5,2%	Mindanao (Philippinen)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Macronous pilosus reclusus</i> Hart. 20,3 × 14,5—15,2 (nach SHARPE-Whitehead u. CAT. BRIT. MUS.)	20,3	14,8	—	—	2,38	—	Kina Batu, N-Borneo (CAT. BRIT. MUS.: <i>pilosus</i> Jard. & Selby)
40 <i>Timalia pileata bengalensis</i> Godw.-Aust. 18,2—19,0 × 13,6—15,2 (n. OATES, BAKER)	18,3	14,2	0,110	0,075	1,98	5,6%	Nepal bis O-Assam u. Tonkin <i>smithi</i> : NO-Burma bis Kwangsi
15 <i>Timalia pileata smithi</i> Deignan u. <i>intermedia</i> Kincaid 17,7—18,9 × 14,0—15,2 (nach OATES, BAKER und NEHRKORN)	18,7	14,9	0,125	0,079	2,20	5,7%	Burma, Thailand bis S-China (bei NEHRKORN: <i>jerdoni</i> Walden <i>intermedia</i> : Mittel- u. S-Burma bis Tenasserim Java
29 <i>Timalia pileata pileata</i> Horsf. 18,6—21,0 × 14,0—16,0 = 0,09—0,15 g nach HOOGERWERF u. HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	19,8	15,0	0,120	0,078	2,38	5,5%	
— <i>Chrysomma sinense nasale</i> (Legge) 16,2—19,4 × 13,3—14,4 (nach HUME, LEGGE u. BAKER)	18,0	14,0	—	—	1,88	—	Ceylon (= <i>Pycnorhis</i> )
43 <i>Chrysomastinus hypoleucum</i> (Franklin) 17,0—21,9 × 13,9—15,6 (nach BAKER 1932, S. 198)	19,1	14,5	—	—	2,15	—	<i>hypoleucum</i> : W-Pakistan (ohne den NW), Indien bis Nilgiris u. W-Burma
13 <i>Chrysomma sinense saturatus</i> (Tiech.) (nach BAKER 1922, S. 235; 1 Ei nach R. KREUGER, briefl.)	17,9	14,9	0,115	0,080	2,13	5,6%	Sikkim bis Assam nördl. d. Brahmaputra (= <i>Pycnorhis</i> ) (Kreuger: 1/1 von Sikkim)
100 <i>Chrysomma sinense sinense</i> (Gm.) 16,0—20,3 × 13,5—17,3 = 0,10—0,16 g (nach BAKER 1922, S. 234; 1932, S. 197)	17,9	14,9	0,130	0,086	2,13	6,1%	<i>sinense</i> : Von Mittel-Burma u. Tenasserim bis Kwangtung u. Tonkin (= <i>Pycnorhis</i> )
14 <i>Moupinia alirostris griseigularis</i> (Hume) 17,6—18,6 × 14,2—15,0 (nach BAKER)	18,1	14,6	—	—	2,05	—	Sub-Himalaja (Ebenen) von Bhutan bis O-Assam u. Kachin (BAKER: <i>Pycnorhis</i> ; <i>Chrysomma</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
5 <i>Moupinia alirostris alirostris</i> (Jerd.) 16,4—18,0 × 13,8—14,5 (nach BAKER)	17,0	14,1	—	—	1,80	—	Niederes Mittel-Burma (Ebenen) (bei BAKER: <i>Pyctorhis, Chrysomma</i> ) Küste von Oregon
24 <i>Chamaea fasciata phaea</i> Osgood 17,4—21,4 × 13,5—14,7 (nach BENT 1948)	18,6	14,1	—	—	1,90	—	Californien (NW-Küste)
35 <i>Chamaea fasciata rufula</i> Ridgway 16,6—21,0 × 13,8—15,0 (nach BENT 1948)	18,3	14,3	—	—	1,92	—	Californien (NW-Küste)
51 <i>Chamaea fasciata intermedia</i> Grinnell u. <i>fasciata</i> (Gambel) 16,3—19,6 × 12,7—16,0 = 0,08—0,11 g (nach BENT 1948)	18,1	14,5	0,100	0,065	1,95	5,1% <sub>0</sub>	Californien <i>intermedia</i> : Von O-Sonoma bis San Francisco u. Küstenland bis Santa Cruz County <i>fasciata</i> : Küste weiter S bis San Luis Obispo County
44 <i>Chamaea fasciata henschawi</i> Ridgway 16,8—19,4 × 13,4—14,7 = 0,10 g (nach BENT 1948; 4 nach R. KREUGER, briefl.)	18,0	14,1	0,098	0,069	1,84	5,1% <sub>0</sub>	Innere von SW-Oregon bis Mittel-, Küstengebiet von S-Californien (Kreuger: c/4 etwa 10 km NW von San Bernardino)
7 <i>Chamaea fasciata canicanda</i> Grinnell & Swarth 17,3—20,4 × 14,0—14,8 (nach BENT 1948)	18,5	14,3	—	—	1,94	—	Nordwestliches Niedercalifornien
— <i>Turdoides nipalensis</i> (Hodgson)? 22 × 17 (nach BAKER); 28 × 16,5 (n. HODGSON siehe OATES)	(siehe Text)						Nepal (bei BAKER: <i>Acanthophila</i> )
2 <i>Turdoides caudatus salvadorii</i> (De Filippi) 20,5 × 15,5; 21,1 × 15,8 (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	20,7	15,6	—	—	2,72	—	SO-Irak u. SW-Iran (Kreuger: 1/2 aus Karbala, Iran)



	A	B	g	d	G	Rg	
— <i>Turdoides caudatus huttoni</i> (Blyth) 20 × 16 bis 22 × 17 (n. HARTERT, S. 622)	21,0	16,5	—	—	3,05	—	S. u. O-Iran, S-Afghanistan, Beludschistan (bei HARTERT: <i>Crateropus</i> )
30 <i>Turdoides caudatus eclipes</i> (Hume) 20,0—23,5 × 15,2—17,2 (nach BAKER)	21,4	16,3	—	—	3,05	—	W-Pandschab, S-Kaschmir, Grenzgebiet von Afghanistan u. Beludschistan (bei BAKER: <i>Argya</i> )
180 <i>Turdoides caudatus caudatus</i> (Dumont) 19,0—24,0 × 14,8—17,7 = 0,14—0,22 g	21,2	16,1	0,185	0,095	2,94	6,3%	Indien, im N vom Indus tal bis Kalkutta u. bis zur S-Spitze. Lakka-diven
64 <i>Turdoides earlei earlei</i> (Blyth) [u. <i>sonivius</i> (Koelz)?] 19,7—26,0 × 16,1—19,7 = 0,235—0,260 g (nach BAKER, HUME, NEHRKORN; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	22,9	17,6	0,247	0,099	3,82	5,9%	<i>earlei</i> : Südl. Himalaja, Bengalen, Assam, Arakan, Pegu <i>sonivius</i> : Cutch, Sind, SW-Pandschab (bei NEHRKORN: <i>Argya</i> ) (Kreuger: c/4 aus Assam) Mittel- u. S-Burma (bei BAKER: <i>Argya</i> )
60 <i>Turdoides gularis</i> (Blyth) 20,6—24,7 × 16,0—18,2 (nach BAKER-Mackenzie)	22,6	17,1	0,220	0,100	3,55	6,2%	
22 <i>Turdoides longirostris</i> (Moore) 19,8—23,0 × 15,2—18,3 (nach BAKER)	21,5	16,7	—	—	3,20	—	Himalaja Terai in Nepal, Bhutan, Assam u. Khasia Berge, Manipur, Chittagong
100 <i>Turdoides malcolmi</i> (Sykes) 22,5—27,5 × 18,0—21,0 = 0,24—0,32 g	25,2	19,4	0,285	0,103	5,05	5,7%	Indien, besonders Zentrales W.
20 <i>Turdoides squamiceps squamiceps</i> (Cretschm.) 23,3—27,9 × 17,3—19,8 (nach NEHRKORN, SCHMITZ, CAT. BRIT. MUS., JOURDAIN in HARTERT)	26,0	18,5	0,260	0,095	4,75	5,5%	Indien bis Nilgiris, Mysore Palästina, Sinai Halbinsel, N-W. Arabien [bei NEHRKORN: <i>Argya chalybea</i> (Bp.)]
37 <i>Turdoides fulvus fulvus</i> (Desf.) 22,0—26,7 × 17,0—19,3 = 0,22—0,28 g	24,8	18,4	0,250	0,095	4,50	5,6%	Algerien bis Tripolis (= <i>Argya</i> )

	A	B	g	d	G	Reg	
18 <i>Turdoides falconi acaciae</i> (Licht.) 21,6—24,3 × 16,8—17,7 = 0,21—0,24 g	23,2	17,4	0,225	0,098	3,75	6,0%	Niltal in S-Ägypten, S- bis Mittel-Sudan, O bis Eritrea (= <i>Argyia</i> )
2 <i>Turdoides aglaueri aglaueri</i> (Shelley) (nach VON BELANGER)	21,5	16,1	0,180	0,091	3,00	6,0%	NO-Afrika (Land der Gurra) (= <i>Argyia</i> )
6 <i>Turdoides rubiginosus rubiginosus</i> (Rüpp.) 22,0—24,0 × 17,0—17,2 = 0,21—0,23 g	22,9	17,1	0,220	0,098	3,60	6,1%	Allessimien, Arussi-Gallaland, Gurruland, NO-Uganda
2 <i>Turdoides rubiginosus bengalini</i> (Sharpe) (nach Sharpe, ibis 1943, S. 61)	21,3	16,4			3,10		Somalia (Juba) bis NO-Tanganjika
22 <i>Turdoides subrufus subrufus</i> (Jerdon) u. <i>hyperythrus</i> (Sharpe) 21,5—27,1 × 17,5—20,0 (nach BAKER, CAT. BIRIT. MUS., NEUKORN; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	21,8	18,2	0,340	0,134	4,44	77,6%	<i>subrufus</i> : W-Ghats S bis N-Kerala, von Madras O bis Nilgiri Berge (Kreuger: 1/2 aus Khandallah, SW-Indien) <i>hyperythrus</i> : Teile von Kerala, SW-Madras Ceylon
50 <i>Turdoides striatus rufescens</i> (Blyth) 23,3—24,2 × 17,8—19,8 (nach LEGGE, BAKER, NEUKORN)	23,9	18,5			4,35		
37 <i>Turdoides striatus malabaricus</i> (Jerdon) 23,1—27,0 × 18,8—20,7 = 0,28—0,32 g (nach BAKER; 7 n. R. KREUGER, briefl.)	25,3	19,6	0,300	0,123	5,19	6,1%	SW-Indien (Kreuger: c/3 u. c/4 von Travancore)
40 <i>Turdoides striatus sonnerillei</i> (Sykes) 22,8—27,3 × 18,0—20,8 = 0,27—0,33 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	24,4	19,5	0,300	0,105	4,93	5,9%	Westküste Indiens um Bombay (Surat bis Gon) (Kreuger: c/4 von Poona)
34 <i>Turdoides striatus sindianus</i> (Tiech.) 21,4—27,1 × 17,5—20,9 = 0,30—0,32 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	24,9	19,4	0,315	0,117	5,04	6,4%	Sind, Rajasthan (Rajputana), Pandschab, westlichstes Uttar Pradesh (Kreuger: c/4 von O-Pandschab)

	A	B	g	d	G	Rg	
100 <i>Turdoides striatus striatus</i> (Dumont) [u. <i>orientalis</i> (Jerdon)?] 22,5—29,2 × 18,0—20,7 = 0,26—0,40 g	25,5	19,3	0,320	0,113	5,10	6,3%	Nordindien von den Vereinigten Provinzen u. O-Rajputana bis Bengalen, Orissa u. fast bis Bombay <i>orientalis</i> : S-Teil des Bereichs [ = <i>terricola</i> (Blyth); bei NEHRKORN: <i>Crateropus canorus</i> (L.) von Gos] Südindien bis etwa 17° n. Br. [ = <i>Crateropus griseus</i> (Gm.); = <i>polioplocamus</i> Oberholser]
63 <i>Turdoides affinis affinis</i> (Jerdon) 22,0—26,6 × 18,0—20,3 = 0,20—0,23 g (BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	23,9	18,7	0,220	0,112	4,45	6,1%	Ceylon [bei BAKER: <i>T. s. striatus</i> (Sws.)] O-Afrika (NW-Tanganjika bis S-Uganda, W-Kenia) (Böhm: Ugogo; Kreuger: c/3 aus Ruanda-Urundi)
50 <i>Turdoides affinis taprobanus</i> Ripley 21,8—26,1 × 17,2—19,5 = 0,25—0,29 g	23,8	18,4	0,270	0,108	4,32	6,2%	
4 <i>Turdoides melanops sharpei</i> (Rehw.) (nach NEHRKORN-Böhm; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	24,8	18,2	0,245	0,094	4,40	5,5%	südwestl. Afrika (SW-Angola, Ovamboland, nördl. Danaraland u. Betschuanaland)
— <i>Turdoides melanops melanops</i> (Hartl.)	(bei LAYARD u. ANDERSSON ohne Maße beschrieben)						
— <i>Turdoides tenebrosus</i> (Hartl.) (nach PRAED-GRANT 1955, S. 89)	25,0	17,0	—	—	3,90	—	NO-Kongo, S-Sudan, SW-Abessinien
<i>Turdoides reinwardtii reinwardtii</i> (Sws.) (nach NEHRKORN)	31,0	22,0	—	—	8,00	—	Senegal bis Sierra Leone
5 <i>Turdoides melanops sharpei</i> (Rehw.) (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	25,4	19,6	0,280	0,099	5,10	5,5%	W-Afrika (Insel St. John) (Kreuger: c/2, c/2, c/1; 2 Gelege mit je 1 <i>Clamator cafer</i> , Gambia)
23,9—26,3 × 19,1—20,2 = 0,26—0,31 g							

	A	B	g	d	G	R <sub>g</sub>	
4 <i>Turdoides reinwardtii stictilaemus</i> (Alexander) 22,0—26,0 × 18,8—19,6 (nach HUTSON s. BANNERMAN, Birds tropical West Africa 4, London 1936, S. 97, u. SERLE, Ibis 92, S. 81, 1950)	24,5	19,2	—	—	4,83	—	Ghana bis W.-Ubangi-Sehari (2 Eier aus Nigeria)
9 <i>Turdoides plebejus platycircus</i> (SWS.) 24,1—27,0 × 17,9—19,6 = 0,25—0,29, cunial 0,52 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	25,3	19,0	0,275	0,100	4,90	5,6%	W-Afrika (Senegal bis Elfenbein- küste (Kreuger: c3, c/2; mit je 1 <i>Clama- tor cafer</i> : 1/3, 1/1; alle von Gam- bia)
8 <i>Turdoides plebejus togoensis</i> (Neumann) 24,7—27,9 × 17,9—20,1 = 0,26—0,28 g (nach JOURDAIN-SHUEL, BOUGHTON- LEIGH; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	25,9	18,7	0,270	0,106	4,85	6,5%	Ghana bis W-Nigeria (Lokoja, Ilorm; Kreuger: c/2 von Ghana)
17 <i>Turdoides plebejus plebejus</i> (Cretschm.) 20,8 × 14,2 bis 25,5 × 18,1 (nach SERLE)	24,2	16,8	—	—	3,65	—	N-Nigeria bis Tschadsee u. Mittel- Sudan
5 <i>Turdoides jardineii kirkii</i> (Sharpe) 22,5—26,5 × 17,0—19,0 (NEHRKORN, BLEICHER, SKINNER-Walker)	23,7	17,9	—	—	4,10	—	O-Kenia bis Niassaland u. Moçam- bique
42 <i>Turdoides jardineii jardineii</i> (Smith) u. <i>natalensis</i> Roberts 24,0—27,4 × 17,4—21,5 = 0,28 (—0,54%) g (nach NEHRKORN, CHUBB, ROBERTS 1957; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	25,7	18,9 (siehe Text)	0,280	0,099	4,94	5,4%	<i>jardineii</i> : W-Transvaal u. angren- zendes Botschuanaland <i>natalensis</i> : S-Afrika (SO-S-Rho- desien, S-Moçambique, O-Trans- vaal, Natal)
— <i>Turdoides squamulatus squamulatus</i> (Shel- ley) (nach PRAED-GRANT 1955, S. 86)	26,0	19,0	—	—	5,03	—	Küstengebiet von SO-Kenia
2 <i>Turdoides leucopigius smithii</i> (Sharpe) (nach NEHRKORN)	26,0	20,0	—	—	5,55	—	Abessinien (Harrar) (bei NEHRKORN: <i>Crateropus</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Turdoides leucopygius hartlaubii</i> (Bocage) 24,8—27,9 × 18,5—20,3 = 0,24—0,30 g	25,8	19,2	0,270	0,095	5,08	5,3%	SW-Afrika (N-Nord-Rhodesien, N-Betschuanaland, S-Angola)
— <i>Turdoides hindei</i> (Sharpe)	26,0	18,0	—	—	4,52	—	O-Kenia (Athi Tal)
— <i>Turdoides hypoleucus hypoleucus</i> (Cab.) (nach PRAED-CRANT 1955, S. 92)	26,0	19,0	—	—	5,05	—	Kenia (Athi-Gebiet S vom Mt. Kenia)
9 <i>Turdoides bicolor</i> (Jard.) 25,4—28,5 × 17,8—20,5 = 0,31—0,39 g	26,7	19,3	0,340	0,115	5,20	6,5%	SW-Afrika (Betschuanaland u. W. Transvaal)
18 <i>Babax lanceolatus lanceolatus</i> (Verr.) 26,0—29,9 × 19,5—22,2 = 0,32—0,40 g	27,8	20,5	0,370	0,113	6,23	5,9%	Kansu, W-Szetschwan (Tatsien- lu), NW-Yunnan (bei HARTER: <i>Ianthocinclu</i> )
12 <i>Babax lanceolatus woodi</i> Finn 26,6—30,5 × 20,0—21,8 = 0,43—0,48 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	28,6	20,8	0,455	0,125	6,68	6,2%	SO-Assam, W-Burma (Chin Berge) (Kreuger: c/2 von Haha, Chin Berge)
40 <i>Babax vaddelli jomo</i> Vaurie 30,8—36,1 × 20,0—23,0 = 0,45—0,53 g — <i>Garrulax cinereifrons</i> Blyth	33,0	22,0	0,490	0,118	8,60	5,7%	SO-Tibet (Gyangtse-Gebiet) (bei BAKER: <i>vaddelli</i> Dresser)
16 <i>Garrulax rufifrons rufifrons</i> Lesson 27,8—31,7 × 20,7—22,4 = 0,37—0,44 g (nach HOOGWERF u. HELLEBER- KERS & HOOGWERF 1967)	(bei ALI & RIPLEY 1972 ohne Maße beschrieben) 29,7	21,5	0,395	0,108	7,45	5,3%	SW-Ceylon W-Java
16 <i>Garrulax perspicillatus</i> (Gmelin) 27,2—30,5 × 19,8—22,8 = 0,33—0,38 g (nach LA TOUCHE, CAT. BRIT. MUS.; 8 nach R. KREUGER, briefl.)	28,8	20,9	0,360	0,111	6,68	5,8%	Jangtse Tal u. südostchines. Kü- stenprovinzen bis N-Vietnam (Kreuger: 2 c/4 von Hongkong)
62 <i>Garrulax albogularis whistleri</i> St. Baker 24,2—32,0 × 19,9—22,0 = 0,39—0,40 g (nach BAKER; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	29,1	21,1	0,395	0,109	6,90	5,8%	Himalaja (Hazaraland bis Garh- wal) (Kreuger: 1/2 Jammu)
— <i>Garrulax albogularis albogularis</i> (Gld.) (nach BAKER)			(wie <i>whistleri</i> )				Himalaja von Nepal, Sikkim bis O-Bhutan

	A	B	g	d	G	Rg	
33 <i>Garrulax leucolophus leucolophus</i> (Hardw.) 26,1—34,3×19,7—25,3 = 0,54—0,70 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	29,2	23,5	0,590	0,147	8,70	6,7%	NW-Himalaja bis Sikkim (Kreuger: 1/3 von Nepal)
208 <i>Garrulax leucolophus pulchricus</i> Rehw. 25,0—30,0×21,0—25,0 = 0,54—0,62 g (nach BAKER; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	28,1	22,8	0,580	0,157	7,86	7,3%	Assam S vom Brahmaputra, N- Burma S bis Arakan u. N-Schan Staat, W-Yünnan (bei BAKER: <i>G. l. hardwickii</i> Tiechurst) (Kreuger: 2 c/2 v. Khasia Ber- gen)
39 <i>Garrulax leucolophus belangeri</i> Less. 26,0—31,0×20,8—23,4 = 0,46—0,58 g (n. OATES, CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	28,2	22,7	0,505	0,146	7,85	7,2%	Yünnan, Kachin, Schan Staat n, Pegu, Tenasserim (Kreuger: 1/3 von Amherst, Tenasserim)
16 <i>Garrulax leucolophus diardi</i> (Less.) 26,0—30,0×21,8—24,0 = 0,52—0,66 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	27,6	22,4	0,590	0,163	7,55	7,7%	SO-Burma, S-Yünnan, Thailand, Annam, Malakka (Kreuger: c/4 von S-Schan Staat)
200 <i>Garrulax moniliger moniliger</i> (Hodgs.) 27,0—30,3×19,8—23,5 = 0,34—0,44 g	28,4	21,3	0,380	0,110	6,88	5,5%	Nepal bis O-Assam, N-Burma, N- Schan Staat
64 <i>Garrulax moniliger stuarti</i> de Schauensee u. <i>fuscatus</i> St. Baker 26,1—30,3×20,1—22,4 = 0,31—0,40 g (nach BAKER; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	27,8	21,3	0,355	0,112	6,72	5,8%	<i>stuarti</i> : Südl. Zentral-Burma, NW- Thailand, südwl. bis N-Tenasse- rim <i>fuscatus</i> : von Zentral-Tenasserim südwärts (Kreuger: c/4 von Tenasserim)



	A	B	g	d	G	Bg	
40 <i>Garrulus chinensis nuchalis</i> Godw.-Aust. 26,5—31,5 × 19,3—22,1 = 0,28—0,38 g	28,5	20,7	0,330	0,098	6,55	5,0%	Mittleres N-Assam (Naogang bis Lakhimpur) u. N-Burma
2 <i>Garrulus chinensis monachus</i> Swinhoe (nach NEHRKORN)	26,0	21,0			6,10		Hainan
83 <i>Garrulus galbanus galbanus</i> Godw.-Austen 23,5—28,0 × 16,5—20,1 = 0,23—0,25 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,8	18,6	0,245	0,094	4,78	5,3%	(bei NEHRKORN: <i>Dryonastes</i> ) Manipur u. Chin Berge (Assam-Burma) (BAKER: <i>Dryonastes</i> ) (Kreuger: c/3 Chin Berge) SW-Indien (N-Kanara bis Travancore)
58 <i>Garrulus dellesserti dellesserti</i> (Jerdon) 25,3—29,1 × 20,5—23,6 = 0,34—0,59 g (n. BAKER; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	27,4	21,5	0,445 (siehe Text)	0,129	6,80	6,1%	(Kreuger: 2 c/4 von Travancore) Bhutan, Gebirge nördl. u. südl. des Brahmaputra, von Cachar bis Lakhimpur u. Dafia Berge, N-Burma, N-Laos W-Kaschmir u. Hazaraland (bei BAKER: <i>Trochopteron</i> )
66 <i>Garrulus variegatus similis</i> (Hume) 25,9—29,3 × 19,7—21,9 = 0,32—0,34 g (nach BAKER; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	29,2	20,5	0,340	0,100	6,55	5,2%	Himalaja von Chamba bis Nepal (bei NEHRKORN: <i>Trochopteron</i> ) (Kreuger: c/3 von Chakrata)
63 <i>Garrulus variegatus variegatus</i> (Vig.) 26,1—31,1 × 19,2—22,5 = 0,31—0,33 g (nach HUME, BAKER, NEHRKORN, Cat. Brit. Mus.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	27,8	21,0	0,330	0,094	6,55	4,7%	Peking bis Kukunor (= <i>Tanthocincta</i> )
10 <i>Garrulus davidi davidi</i> (Swinhoe) 25,0—27,0 × 18,7—19,8 (PLESKE und Museum Tring, beides nach HARTERT; Cat. Brit. Mus.)	27,0	19,4			5,40		N-Kansu (Lau-hu-kou nördl. von Sining-fu) (bei PETERS syn. <i>davidi</i> )
9 <i>Garrulus davidi funebris</i> (Stresemann) 25,6—29,2 × 19,3—19,6 = 0,270—0,305 g (nach SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 541, 1937)	27,5	19,5	0,293	0,095	5,60	5,2%	



	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Garrulax davidi expectatus</i> (Bangs & Peters) 28,0—29,5 × 18,7—19,7 = 0,275—0,300 g (nach SCHÖNWETTER, l. c.)	28,7	19,2	0,288	0,091	5,65	5,1%	N-Kansu (Hu-dja-dschuang nördl. des Richtigten Gebirges)
150 <i>Garrulax cinereus cinereus</i> (Godw.-Austen) 24,4—28,3 × 17,9—19,1 = 0,225—0,285 g	25,3	18,6	0,250	0,093	4,70	5,3%	NO- u. O-Assam (Naga Berge, O- Manipur), Ober-Burma (bei BAKER: <i>Ianthocincla</i> )
1 <i>Garrulax cinereus strenuus</i> Diegman (nach BAKER 1922, S. 157)	28,1	19,8	—	—	5,90	—	N-Yunnan, W-Szetschwan, S- Kansu [bei BAKER: <i>styanii</i> (Oustallet)]
5 <i>Garrulax cinereus cinereiceps</i> (Styan) 24,2—28,0 × 18,8—19,6 (LA TOUCHE, NEHRKORN, BAKER, CAT. BRIT. MUS.)	26,8	19,1	—	—	5,20	—	Jangtse Tal u. Küstengebiet Chinas S bis Fukien u. Kwangtung
6 <i>Garrulax rufogularis occidentalis</i> (Hart.) (nach BAKER)	26,3	18,7	—	—	4,95	—	NW-Himalaja (Kumson bis Kaschnir)
20 <i>Garrulax rufogularis rufogularis</i> (Gould) 23,1—29,2 × 18,5—20,3 = 0,24—0,30 g	26,2	19,4	0,270	0,093	5,25	5,1%	(bei BAKER: <i>Ianthocincla</i> ) Nepal, Sikkim, Bhutan u. weiter ostwärts, nördl. des Brahma- putra (bei NEHRKORN: <i>Trochalopteron</i> )
40 <i>Garrulax rufogularis assamensis</i> (Hart.) 24,3—29,2 × 18,0—19,9 (nach BAKER)	26,5	18,9	0,300	0,105	5,05	5,9%	Assam (Patkai-, Khasia- u. Garo Berge), Chin Berge, Chittagong (bei BAKER: <i>Ianthocincla</i> )
2 <i>Garrulax lunulatus lunulatus</i> (Verr.) (nach NEHRKORN)	30,0	22,5	—	—	8,10	—	W-Szetschwan, Kansu, Kukunor, Tsinling Berge (bei NEHRKORN: <i>Ianthocincla</i> )
2 <i>Garrulax maximus</i> (Verr.) 36,0 × 22,5; 35,2 × 22,0 (nach LUDLOW 1944)	35,6	22,3	—	—	9,34	—	S-Kansu bis SO-Tibet u. NW- Yunnan (bei LUDLOW: <i>Ianthocincla</i> )
3 <i>Garrulax ocellatus ocellatus</i> (Vig.) (nach HUME)	31,2	21,5	—	—	7,70	—	Nepal, Sikkim, Bhutan, SO-Tibet (= <i>Ianthocincla</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
53 <i>Garrulax caerulatus caerulatus</i> (Hodgs.) 26,7—33,8 × 19,0—23,0 = 0,32—0,47 g (nach HUME, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	30,5	21,8	0,385	0,102	7,75	5,8%	Nepal, Sikkim, Bhutan, Berge nördl. des Brahmaputra (NEHRKORN: <i>Dryonastes</i> ) (Kreuger: e/3 von Darjeeling) Assam: Khasia Berge
47 <i>Garrulax caerulatus subcaerulatus</i> Hume 25,9—33,2 × 20,1—22,5 = 0,40—0,47 g (nach BAKER; 7 n. R. KREUGER, briefl.)	29,5	21,0	0,420	0,102	6,96	5,4%	
12 <i>Garrulax caerulatus kouensis</i> (Rippon) 30,0—31,1 × 21,0—22,1 (nach BAKER)	30,5	21,4	—	—	7,47	—	N-Burma: N- und Zentral-Kachin Berge
2 <i>Garrulax caerulatus berthemyi</i> (Oustalet) 29,0 × 20,0 (NEHRKORN) 29,4 × 20,3 (LA TOUCHE)	29,2	20,2	—	—	6,40	—	China (Fukien) (bei NEHRKORN: <i>Dryonastes</i> )
— <i>Garrulax mitratus mitratus</i> (S. Mull.) (nach ROBINSON 1928)	26,0	20,4	—	—	5,75	—	Sumatra
3 <i>Garrulax mitratus treacheri</i> (Sharpe) 26,9—28,0 × 19,5—21,1 = 0,305—0,315 g	27,6	20,2	0,310	0,098	6,00	5,2%	N-Borneo (Kina Bahu) (= <i>Rhinocichla</i> )
200 <i>Garrulax ruficollis</i> (Jard. & Selby) 24,2—27,9 × 17,8—21,1 = 0,25—0,33 g	25,7	20,0	0,290	0,099	5,50	5,3%	O-Nepal, Assam, Manipur, Lushai, Tippera, Chittagong, Bharno, Oberer Chindwin
50 <i>Garrulax merulinus merulinus</i> Blyth 25,2—31,8 × 19,3—22,0 = 0,31—0,45 g	28,7	21,2	0,380	0,109	6,90	5,5%	Berge südl. des Brahmaputra, im Süden bis Manipur u. Lushai, im O bis Lakhimpur u. W-Yünnan (NEHRKORN: <i>Stactocichla</i> )
<i>Garrulax canorus canorus</i> (L.) 15 22,5—28,0 × 20,0—21,6 = 0,32—0,38 g	26,4	20,6	0,360	0,115	6,00	6,0%	Jangtse-Gebiet von Settschwan nach O, SO-China, N-Vietnam u. NO-Laos (NEHRKORN: <i>Trochalopteron</i> )
2 30,4 × 21,7 = 0,54 g; 30,3 × 21,2 = 0,52 g (2 nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	30,9	21,4	0,530	0,140	7,60	7,5%	(Kreuger: 1/2 aus Hongkong)

	A	B	g	d	G	Rg	
82 <i>Garrulax canorus laevianus</i> Swinhoe 23,4—30,5 × 18,2—21,1 = 0,30—0,33 g (nach SWINHOE, LA TOUCHE, CAT. BRIT. MUS., YAMASHINA 1938 s. HA- CHISUKA & UDAGAWA, Quart. Journ. Taiwan Mus. 4, S. 58, 1951; 7 n. R. KREUGER, brief.)	26,8	19,8	0,310	0,098	5,60	5,1%	Taiwan (Formosa) (Kreuger: c/3, c/4 von Taiwan)
84 <i>Garrulax sannio albosuperciliaris</i> Godw.- Aust., <i>comis</i> Deignan u. <i>sannio</i> Swinhoe 24,6—28,5 × 18,6—21,0 = 0,28—0,38 g	26,0	19,6	0,310	0,106	5,35	5,8%	<i>albosuperciliaris</i> : O-Assam, Naga Berge, Manipur <i>comis</i> : NO-Burma bis Yunnan u. Tonkin <i>sannio</i> : Teil von Tonkin, S- China bis Kiangsi u. NO-Hunan (= <i>Dryonastes</i> ) S-Indien (Coorg) {bei BAKER: <i>Trochodopteron</i> <i>jerdoni</i> ) Westl. S-Indien (Nilgiris) (Kreuger: c/2 u. 1/1)
2 <i>Garrulax cachinnans jerdoni</i> Blyth 26,1 × 19,8; 25,1 × 19,2 (n. BAKER)	25,6	19,5	—	—	5,18	—	
43 <i>Garrulax cachinnans cachinnans</i> Jerd. 23,0—27,4 × 17,9—20,9 = 0,24—0,25 g (nach HUME, CAT. BRIT. MUS., BAKER, KEY; 3 n. R. KREUGER, brief.)	25,3	19,3	0,245	0,091	5,05	5,2%	
6 <i>Garrulax cachinnans fairbanki</i> (Blanford)	25,8	19,3	—	—	5,15	—	S-Indien (S-Travancore)
3 <i>Garrulax cachinnans meridionalis</i> (Blanford)	25,5	19,1	—	—	4,95	—	S-Kerala (nach BAKER)

	A	B	g	d	G	Rg	
14 <i>Garrulax lineatus bilkevitshi</i> (Sarudny) 22,4—26,3 × 18,7—20,0 (nach BAKER; 12 n. V. V. LEONOVICH, Bjull. Mosk. Obsch. Isp. Prii. Biol. N. S. 67, Heft 2, S. 123—124, 1962)	24,7	19,5			5,01		Tadschikistan, O-Afghanistan, N- Beludschistan (Quetta)
7 <i>Garrulax lineatus gilgit</i> (Hartert) (nach BAKER)	24,9	18,5			4,55		[BAKER: <i>Trochalopteron lineatum ziaratensis</i> (Tiech.), LEONOVICH: <i>gilgit</i> ]
113 <i>Garrulax lineatus griseiventris</i> (Hart.) 23,1—30,2 × 17,3—20,1 = 0,22—0,29 g (nach BAKER; 13 n. R. KREUGER, briefl.)	25,6	18,4	0,260	0,097	4,63	5,6%	NW-Kaschmir (Chitral, Khagan- u. Kurram Tal, Gilgit, Baltistan) S-Kaschmir bis Simla u. Garhwal [bei PETERS: <i>l. lineatus</i> (Vig.) genannt]
4 <i>Garrulax lineatus lineatus</i> (Vig.) 25,0—26,4 × 18,5—19,0 (BAKER u. NEHRKORN)	25,8	18,8	—	—	4,88	—	(Kreuger: c/3 Murree Berge, 2 c/3, 1 c/4 v. Rhaniket in Jammu) Nepal, Sikkim
105 <i>Garrulax virgatus</i> (Godwin-Austen) 23,1—29,2 × 17,5—21,0 = 0,24—0,28 g (BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	26,0	19,2	0,255	0,090	5,10	5,1%	[NEHRKORN: <i>Trochalopteron im- briatum</i> (Blyth); PETERS: <i>l. sefalae</i> (Hodgson)] Berge S vom Brahmaputra, Mani- pur, Lushai- u. Chin Berge (NEHRKORN: <i>Trochalopteron</i> ) (Kreuger: c/2, c/3 v. Chin Ber- gen)
50 <i>Garrulax austeni</i> (Godw.-Aust.) 23,1—28,1 × 18,0—21,3 = 0,25—0,34 g (nach BAKER, NEHRKORN; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	26,3	19,0	0,290	0,099	5,10	5,2%	Assam (Khasia-, Cachar- u. Naga Berge) (BAKER: <i>Inanthocincta</i> ) (Kreuger: 2 c/3 von Assam)
60 <i>Garrulax squamatus</i> (Gould) 29,0—31,2 × 20,5—22,9 = 0,38—0,44 g	30,0	21,0	0,400	0,111	7,10	5,6%	Himalaja von Nepal bis Kachin Berge, Berge N vom Brahma- putra bis N-Arakan u. Shan Staaten (= <i>Trochalopteron</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Garrulax subunicolor subunicolor</i> (Blyth) 29,5 × 23,0 bis 30,3 × 23,0 mm (nach BAKER 1932, S. 122)	29,8	23,0	—	—	8,40	—	Nepal, Sikkim, Bhutan (= <i>Trochalopteron</i> )
17 <i>Garrulax elliptici przewalskii</i> (Menzb.) 27,5—31,2 × 18,9—21,1 = 0,28—0,37 g (n. SCHÖNWEITER, s. STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWEITER, Journ. f. Orn. 85, S. 543, 1937)	29,1	20,3	0,325	0,097	6,38	5,1%	Kansu, Kukuinor (bei NEHRKORN: <i>Trochalopteron</i> ; bei HARTERT: <i>Ianthocincta</i> )
13 <i>Garrulax henrici</i> (Oust.) (n. LUDLOW 1944)	30,5	21,0	—	—	7,37	—	SO-Tibet u. SW-Hsikang (bei LUDLOW: <i>Trochalopteron</i> )
16 <i>Garrulax affinis affinis</i> Blyth 27,5—30,0 × 20,0—21,0 (BAKER, NEHRKORN)	28,9	21,0	0,380	0,110	6,80	5,6%	O-Nepal, Sikkim, Bhutan (= <i>Trochalopteron</i> )
1 <i>Garrulax affinis morrisonianus</i> (Ogilv.-Grant) (nach Abbildung bei YAMASHINA, Tori 1938)	32,5	21,5	—	—	7,70	—	Taiwan
25 <i>Garrulax erythrocephalus erythrocephalus</i> (Vig.) u. <i>kali</i> Vaurie 27,0—30,8 × 20,0—21,7 = 0,37—0,38 g (nach HUME, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	28,4	21,4	0,355	0,101	6,97	5,1%	<i>erythrocephalus</i> : Himalaja von Chamba bis Kumaon <i>kali</i> : W. u. Mittel-Nepal (= <i>Trochalopteron</i> ) (Kreuger: c/2, c/3 von Lamba- tach u. Chakrata)
38 <i>Garrulax erythrocephalus nigripentum</i> (Oates) 24,0—32,3 × 18,7—22,0 = 0,34—0,35 g (nach BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	28,7	20,9	0,345	0,114	6,70	5,3%	O-Nepal u. Bhutan (Kreuger: c/2 von Darjeeling)
60 <i>Garrulax erythrocephalus chrysopterus</i> (Gould) 28,7—31,4 × 20,8—22,3 = 0,37—0,45 g	30,6	21,6	0,400	0,106	7,60	5,3%	Assam: Khasia Berge

A	B	g	d	C	Rg	
35 <i>Garrulax erythrocephalus erythrotaenia</i> (Hume) 26,3—33,0 × 18,3—22,3 = 0,37—0,38 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	29,9	20,5	0,375	0,100	6,70	5,1° O-Manipur u. Chin Berge (Kreuger: 2/2 Chin Berge)
3 <i>Garrulax erythrocephalus melanostigma</i> Blyth (nach BAKER-Hopwood)	30,5	20,4	—	—	6,80	S-Schan Staat bis Amherst-Gebiet in Tenasserim (Mulyit)
16 <i>Garrulax milnei sharpei</i> (Rippon) 27,9—29,5 × 20,0—21,4 (nach BAKER)	28,7	20,7	0,355	0,105	6,55	N-Burma (Kachin Berge bis Schan Staaten), Yunnan, Tonkin (BAKER: <i>Trocholoprum</i> )
50 <i>Loicichla phoenicea phoenicea</i> (Goold) 24,9—29,2 × 17,8—20,8 = 0,23—0,29 g	25,9	18,5	0,250	0,085	4,73	Nepal bis O-Assam, nördl. des Brahmaputra (Nennkorn: <i>Trocholoprum phoeniceum</i> )
100 <i>Loicichla phoenicea bakeri</i> (Hartert) 23,6—28,5 × 17,0—20,0 = 0,21—0,29 g	26,1	18,5	0,250	0,091	4,78	Gebirge südl. des Brahmaputra, Manipur, Lushai Berge
24 <i>Loicichla phoenicea ripponi</i> (Oates) 23,3—27,9 × 17,6—19,1 = 0,21—0,24 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	25,7	18,5	0,225	0,090	4,77	Burma (Kachin Berge, Schan Staaten, Karen), NW-Thai- land (Kreuger: 1/3 S-Schan Staat) Taiwan
6 <i>Loicichla (stercii) stercii</i> Swinhoe 24,0—25,0 × 18,0—19,0 (n. YAMASHINA)	25,0	18,5	—	—	4,20	argenteauris: Himalaja von Garhwal bis W-Assam
200 <i>Loichia argenteauris argenteauris</i> (Hodges), & Greenway 19,4—23,6 × 15,0—16,7 = 0,14—0,18 g	20,9	16,1	0,160	0,081	2,92	<i>aureigularis</i> : Assam S des Brah- maputra u. Chin Berge (SW- Burma) <i>vernayi</i> : NO-Assam, N-Burma, W-Yunnan (= <i>Mesia</i> )

	A	B	g	d	C	Eg	
200 <i>Leiothrix lutea kumaensis</i> Whistler, <i>calipyga</i> (Hodgs.) u. <i>luteola</i> Koelz 18,9—23,2 × 15,0—17,1 = 0,13—0,19 g	21,9	16,1	0,160	0,079	3,03	5,3%	<i>kumaensis</i> : O-Pandschab O bis NW-Uttar Pradesh <i>calipyga</i> : W-Nepal bis O-Assam <i>luteola</i> : Assam S des Brahmaputra u. SW-Burma S-China bis Szetschwan u. Mupin
20 <i>Leiothrix lutea lutea</i> (Scopoli) 18,4—22,9 × 14,9—16,5 = 0,13—0,18 g	21,2	15,8	0,155	0,081	2,83	5,5%	
6 <i>Pteruthius flaviscapitis validirostris</i> Koelz 21,8—22,8 × 16,2—18,2 = 0,18—0,22 g	22,2	17,1	0,200	0,093	3,42	5,8%	Himalaja von Hazara bis O-Assam, Manipur u. Chin Berge [= <i>P. erythropterus</i> (Vig.)]
1 <i>Pteruthius flaviscapitis ricketti</i> Og.-Gr. (CAT. BRIT. MUS.)	22,9	16,8	—	—	3,40	—	NO-Burma bis Fukien, Kwangsi u. Tonkin [CAT. BRIT. MUS.: <i>aerulatus</i> (Tuck.) recte Blyth] Java
2 <i>Pteruthius flaviscapitis flaviscapitis</i> (T.) 23,8 × 16,8 (Museum Dresden); 22,4 × 16,0 = 0,175 g (HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	23,1	16,4	0,175	0,085	3,35	5,3%	Kaschmir bis Garhwal
35 <i>Pteruthius zanthochlorus occidentalis</i> Harrington 17,0—21,0 × 13,0—16,0 = 0,11 g [nach BAKER (1932, S. 315) u. Sammlung Schönwetter]	18,4	13,7	0,110	0,068	1,85	5,1%	
15 <i>Pteruthius zanthochlorus zanthochlorus</i> J. E. Gray 18,1—19,7 × 14,2—15,2 (nach BAKER)	18,8	14,7	—	—	2,13	—	Himalaja (Nepal bis O-Assam)
45 <i>Pteruthius melanotis melanotis</i> Hodgson 16,8—19,5 × 12,6—14,4 = 0,080—0,105 g <i>Pteruthius aenobarbus aenobarbus</i> (T.) 1 (Museum Dresden)?	17,9	13,5	0,095	0,069	1,75	5,4%	Himalaja (Nepal bis O-Assam)
	20,0	15,0	(siehe Text) 0,140	0,082	2,40	5,8%	Java

	A	B	g	d	G	Rg	
4 $17,0-17,7 \times 13,2-13,5 = 0,08-0,09$ g (n. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967 u. HOOGERWERF 1949)	17,4	13,5	0,085	0,062	1,70	5,0%	
6 <i>Gampsorhynchus rufulus</i> Blyth $22,8-24,6 \times 17,0-17,4$ (nach BAKER u. Schönwetter)	23,3	17,2	0,210	0,092	3,70	5,7%	Sikkim, Bhutan, Assam, Chin Berge, Arakan
30 <i>Actinodura egyptoni</i> egyptoni Gould $21,6-24,6 \times 16,5-18,0$ (BAKER, CAT. BIRD. MUS.)	22,8	17,5	0,210	0,092	3,70	5,7%	Nepal, Sikkim, Dufia Berge
100 <i>Actinodura egyptoni khasiana</i> (Godwin- Austen) $21,7-25,0 \times 17,0-18,4 = 0,20-0,24$ g	23,4	17,7	0,220	0,093	3,92	5,6%	Berge südl. des Brahmaputra in Assam bis Manipur
33 <i>Actinodura egyptoni ripponi</i> Ogilv.-Gr. & La Touche $20,2-24,3 \times 15,3-18,8 = 0,20-0,21$ g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	22,7	17,4	0,205	0,093	3,65	5,4%	Chin Berge u. Arakan (westl. Ober- Burma), Eier auch aus NO- Burma hierher gestellt
27 <i>Minla cyanouroptera cyanouroptera</i> (Hodgs.) u. <i>aglae</i> (Deignan) $18,0-21,0 \times 13,2-15,5 = 0,10-0,12$ g	18,7	14,2	0,110	0,072	2,02	5,4%	<i>cyanouroptera</i> : Himalaja von NW- Uttar Pradesh (Naini Tal) bis O- Assam (N u. S vom Brahma- putra) <i>aglae</i> : SO-Assam u. W-Burma (Chin Berge) (= <i>Siva</i> )
12 <i>Minla strigula similansis</i> (Meinertzh.) $19,4-21,2 \times 14,7-16,0$ (n. BAKER 1932, S. 294)	20,4	15,3	—	—	2,54	—	Himalaja vom O-Pandschab bis W-Nepal (= <i>Siva</i> )
14 <i>Minla strigula strigula</i> (Hodgson) $19,4-22,9 \times 14,5-16,5 = 0,10-0,11$ g (nach Hodgson in BAKER 1932, S. 293, BAKER, NEHRKORN; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	20,5	15,2	0,104	0,061	2,52	4,4%	Himalaja von Zentral-Nepal bis O-Assam (= <i>Siva</i> ) (Kreuger: c/2 von Nepal)



	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Minla strigula yunnanensis</i> (Rothsch.) u. <i>castaneicauda</i> (Hume) (nach BAKER-Kellow)	18,4	15,6	—	—	2,40	—	<i>yunnanensis</i> : O-Assam u. NW-Burma bis Yunnan u. Tonkin <i>castaneicauda</i> : Karenni, N-Tenasserim, NW-Thailand (= <i>Siva</i> )
12 <i>Minla ignotincta ignotincta</i> Hodgs. 18,6—20,1 × 12,6—15,2 (nach BAKER)	19,4	14,4	—	—	2,15	—	Nepal bis O-Assam, Manipur, Cachar- u. Naga Berge
— <i>Alcippe chrysotis chrysotis</i> (Blyth) u. <i>albilineata</i> (Koelz) (nach BAKER-Hodgson)	17,8	12,7	—	—	1,55	—	<i>chrysotis</i> : Nepal bis O-Assam (N vom Brahmaputra) <i>albilineata</i> : Assam südl. des Brahmaputra (= <i>Lioparus</i> ; = <i>Fulvetta</i> )
64 <i>Alcippe cinerea</i> (Blyth) 17,3—19,0 × 12,4—15,0 = 0,075—0,080 g (nach BAKER, NEHRKORN; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	18,3	14,0	0,080	0,059	1,90	4,9%	Nepal, Sikkim, Assam, NO-Burma, N-Laos (= <i>Pseudominla</i> )
28 <i>Alcippe castaneiceps castaneiceps</i> (Hodgson) 16,1—18,9 × 13,0—14,9 = 0,095—0,120 g (nach BAKER)	17,7	13,4	0,090	0,067	1,70	5,3%	(Kreuger: c/4 Khasia Berge) Nepal, Sikkim, Assam, Chin- u. Kachin Berge, Shan Staaten, Zentrales O-Burma bis Tenasserim (= <i>Pseudominla</i> )
60 <i>Alcippe castaneiceps wagstaffei</i> Wynne 17,0—19,0 × 12,8—14,1 (nach BAKER 1932, S. 266)	18,0	13,5	—	—	1,75	—	Khasia- u. Cachar Berge (BAKER: <i>Pseudominla castaneiceps brunnicauda</i> (Sharpe); bei Peters syn. <i>castaneiceps</i> )
54 <i>Alcippe vinipectus tangrae</i> (Titch. & Whistler), <i>vinipectus</i> (Hodgs.) u. <i>chumbiensis</i> (Kinn.) 16,6—20,9 × 12,3—14,4 = 0,09 g (nach HUME, BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	18,8	13,7	0,086	0,060	1,87	4,8%	<i>tangrae</i> : O-Pandschab bis NW-Uttar-Pradesh <i>vinipectus</i> : Nepal außer äußerstem O <i>chumbiensis</i> : O-Nepal bis Bhutan u. Chumbi Tal in Tibet

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Alcippe vinipectus ripponi</i> (Harington) 16,3—17,1 × 13,0—13,1 (n. BAKER)	16,6	13,0	—	—	1,51	—	(bei BAKER: <i>Fulvetta</i> ; NEHRKORN: <i>Proparus</i> ) (Kreuger: 1/2 von SO-Tibet)
4 <i>Alcippe cinereiceps guttaticollis</i> (La Touche) 18,0—19,3 × 13,0—14,2 (nach LA TOUCHE)	18,6	13,7	—	—	1,87	—	Mount Victoria (Chin Berge, Ober-Burma) Fukien, N-Kwangtung (= <i>Lioparus</i> , <i>Fulvetta</i> )
3 <i>Alcippe cinereiceps formosana</i> (Og.-Gr.) 18,0—18,5 × 12,0—13,8 (nach YAMASHINA 1938)	18,2	12,9	—	—	1,59	—	Taiwan
100 <i>Alcippe rufogularis rufogularis</i> (Mandelli) u. <i>collaris</i> Walden 17,3—21,1 × 13,9—15,7 = 0,11—0,15 g	19,5	14,7	0,130	0,079	2,25	5,8%	<i>rufogularis</i> : Bhutan, Assam, O bis Abor Berge N vom Brahmaputra <i>collaris</i> : Mishmi Berge bis Manipur u. O-Bengalen (= <i>Schoeniparus</i> ) NO-Burma, N- u. O-Thailand, N- u. Mittel-Laos
3 <i>Alcippe rufogularis major</i> (Baker) 18,9—19,2 × 14,2—14,4 = 0,10—0,11 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,1	14,3	0,108	0,069	2,09	5,2%	(Kreuger: c/3 von Burma) Assam u. W-Burma (Chin Berge)
200 <i>Alcippe brunnea mandelli</i> (Godw.-Aust.) 19,4—22,1 × 15,0—16,4 = 0,13—0,16 g	20,8	15,6	0,145	0,079	2,70	5,4%	(BAKER: <i>Schoeniparus dubius mandelli</i> )
25 <i>Alcippe brunnea intermedia</i> (Rippon) 18,8—21,2 × 14,5—16,9 = 0,13—0,14 g (nach BAKER, NEHRKORN: 3 n. R. KREUGER, briefl.)	20,1	15,5	0,135	0,075	2,58	5,2%	Kachin- u. Blamo Berge, Schan Staaten (O-Burma), SW-Yunnan (bei BAKER: <i>genestieri</i> Oust.) (Kreuger: c/3 vom S-Schan Staat)
33 <i>Alcippe brunnea dubia</i> (Hume) 19,0—22,4 × 13,7—16,5 = 0,13—0,15 g (BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, 3 n. R. KREUGER, briefl.)	20,6	15,8	0,140	0,075	2,75	5,3%	Karenni u. Tonasserim in Burma (Kreuger: c/3, Tenasserim)



	A	B	g	d	G	Rg	
32 <i>Alcippe morrissonia fraterculus</i> Rippon 17,4—19,7×13,2—15,1 = 0,09—0,10 g (nach BAKER, NEHRKORN; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	18,9	13,8	0,096	0,071	1,92	5,1%	Yünnan, O-Burma bis Tenasserim, N-Thailand, N-Laos (Kreuger: c/2 Shan Staaten)
31 <i>Alcippe morrissonia morrissonia</i> Swinhoe 17,5—21,0×13,2—15,2 = 0,09—0,11 g (nach NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 3 nach R. KREUGER, briefl.)	19,2	14,6	0,099	0,064	2,05	4,8%	Taiwan
13 <i>Alcippe morrissonia huoti</i> David 18,5—20,3×14,0—15,2 = 0,10—0,12 g	19,2	14,8	0,108	0,067	2,23	4,8%	Anhui, Fukien, Kwangtung
220 <i>Alcippe nipalensis nipalensis</i> (Hodgs.), <i>commoda</i> Ripley u. <i>stanfordi</i> Tiech. 17,6—20,3×13,2—15,2 = 0,09—0,13 g	18,4	14,0	0,110	0,075	1,93	5,7%	<i>nipalensis</i> : Nepal, Sikkim, Assam, (im N bis Abor Berge, S des Brahmaputra bis Garo Berge) <i>commoda</i> : Assam (außer Gebiet von <i>nipalensis</i> ) u. N-Burma <i>stanfordi</i> : Chin Berge, Arakan, (O-Bengalen?) Abessinien, W-Kenia, NO-Tangan- jika (von Erlanger: Abessinien)
<i>Alcippe abyssinica abyssinica</i> (Rüpp.) 2 20,5×16,0 u. 21,5×16,5 (nach VON ERLANGER)	21,0	16,2	—	—	2,95	—	(Moreau: Kilimandscharo) (= <i>Pseudodalcippe</i> )
— 19,4—20,1×13,1—15,1 (nach MOREAU)	19,9	14,1	—	—	2,12	—	Kamerun bis Uganda u. Ruanda- Urundi
2 <i>Alcippe atriceps</i> (Sharpe) 20,8×15,7; 20,4×15,5 (n. SERLE)	20,6	15,6	—	—	2,67	—	S-Afrika (früher bei Pycnonotidae)
— <i>Lioptilus nigricapillus</i> (V.) (nach ROBERTS)	24,3	17,0	—	—	3,75	—	Java (= <i>guttatus</i> T.; = <i>Laniellus</i> <i>leucogrammicus</i> Gadow)
12 <i>Crocias albonotatus</i> (Less.) 22,4—25,6×16,9—18,2 = 0,20—0,22 g (nach HOOGERWERF u. HELLEBRE- KERS & HOOGERWERF 1967)	23,9	17,8	0,210	0,087	3,95	5,3%	

	A	B	g	d	G	Rg	
30 <i>Heterophasia annexens annexens</i> (Blyth) 21,0—23,0×15,0—17,0 = 0,13—0,14 g (nach BAKER, NEHRKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	21,9	15,5	0,135	0,074	2,70	5,1%	Sikkim, Assam, Manipur, Chin Berge, W-Yünnan (= <i>Leioptila</i> ; = <i>Leioptila</i> ) (Kreuger: 1/2 u. 1/1 von Assam)
52 <i>Heterophasia capistrata capistrata</i> (Vig.) 23,1—28,0×17,1—19,4 = 0,22 g (nach BAKER; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	25,5	18,3	0,220	0,084	4,58	4,9%	NW-Himalaja (Hazara bis Garh- wal) [= <i>Leioptila c. pallida</i> (Hart.)] (Kreuger: c/2 von Simla)
24 <i>Heterophasia capistrata nigriceps</i> (Hodgs.) 23,4—25,6×16,8—19,5 (nach HUME, BAKER, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	24,4	18,3	—	—	4,35	—	O-Himalaja (Naini Tal bis Dafla Berge) (BAKER: <i>Leioptila c. capistrata</i> )
63 <i>Heterophasia gracilis</i> (McClell.) 21,3—24,5×17,0—18,0 = 0,16—0,20 g	23,0	17,7	0,180	0,078	3,85	4,7%	Assam (Berge S des Brahmaputra), Manipur u. Chin Berge, W- Yünnan (= <i>Leioptila</i> )
3 <i>Heterophasia melanoleuca melanoleuca</i> (Blyth) 23,1—24,8×16,7—17,2 (nach CAT. BRIT. MUS. u. DAVIDSON in BAKER)	23,9	17,0	—	—	3,70	—	Schan Staaten bis Tenasserim (Mulayit Gebirge) (= <i>Leioptila</i> )
1 <i>Heterophasia putchella</i> (Godw.-Aust.) (nach BAKER 1932, S. 281)	23,8	17,9	—	—	4,09	—	Assam N u. S vom Brahmaputra, NO-Burma, W-Yünnan, SO- Tibet (bei BAKER: <i>Leioptila</i> )
7 <i>Heterophasia picaoides picaoides</i> (Hodgs.) [u. <i>cana</i> (Riley)?] 23,1—24,5×16,7—18,1 = 0,14—0,16 g (nach BAKER; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	24,1	17,7	0,150	0,067	4,00	4,3%	<i>picaoides</i> : Nepal, Sikkim, Assam N vom Brahmaputra, NO-Burma ( <i>cana</i> : Schan Staaten u. Karenni bis Tenasserim in Burma u. bis NW-Tonkin) (= <i>Sibia</i> ) (Kreuger: c/2 von Assam)

	A	B	g	d	G	R <sub>g</sub>	
104 <i>Yuhina castaneiceps rufigenis</i> (Hume) u. <i>plumbeitarsus</i> (Godw.-Aust.) 14,7—18,0 × 12,4—14,1 = 0,090—0,105 g (nach BAKER, NEUKORN; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	16,6	13,3	0,093	0,069	1,57	5,4 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	<i>rufigenis</i> : W-Bengalen (Darjeeling-Gebiet), Sikkim <i>plumbeitarsus</i> : Assam (N u. O vom Brahmaputra), N-Burma, W-Yünnan (Kreuger: e/4 von Sikkim) Assam bis Naga- und Lushai Berge (= <i>Staphida</i> ) S-Schan Staat u. Karenni, Amherst-Gebiet in Tennasserim u. W-Thailand O-Thailand bis Fukien (Hier aus W-Fukien) N-Borneo (Sarawak)
150 <i>Yuhina castaneiceps castaneiceps</i> (Moore) 15,0—18,0 × 12,3—14,2 = 0,070—0,095 g	16,6	13,5	0,085	0,067	1,60	5,3 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	
20 <i>Yuhina castaneiceps striata</i> (Blyth) 16,2—20,7 × 12,0—15,4 (nach BAKER)	17,7	13,7	—	—	1,82	—	
60 <i>Yuhina castaneiceps torquata</i> (Swinhoe) 16,2—18,8 × 13,3—15,0 = 0,09—0,13 g	17,6	14,0	0,115	0,082	1,85	6,2 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	
6 <i>Yuhina castaneiceps everetti</i> (Sharpe) 17,6—19,5 × 13,7—14,9 = 0,10—0,12 g	18,5	14,0	0,105	0,071	1,95	5,4 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	
66 <i>Yuhina bakeri</i> Rothschild 17,3—21,3 × 13,6—15,0 = 0,09—0,11 g	19,3	14,2	0,100	0,064	2,07	4,8 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	Garhwal, Nepal, Sikkim, Bhutan bis O-Assam, Manipur u. Gebirge um Chittagong [= <i>Yuhina occipitalis</i> (Blyth) non <i>Yuhina occipitalis</i> Hodgson] Himalaja (Nepal u. Bhutan), O-Assam Kachin Berge, O-Schan Staaten S-Assam, S-Chin Berge, Yünnan, NW-Tonkin (BAKER: <i>Yuhina flavicollis harterti</i> Harington) (Kreuger: 2/3 aus Assam) Nepal bis O-Assam, nördl. des Brahmaputra
30 <i>Yuhina flavicollis flavicollis</i> Hodgs. 18,5—20,3 × 13,5—14,7 = 0,09—0,11 g	19,8	14,2	0,100	0,063	2,14	4,7 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	
66 <i>Yuhina flavicollis vari</i> (Oustalet) 18,5—21,3 × 13,8—15,0 = 0,10—0,11 g (nach BAKER; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	19,3	14,2	0,100	0,064	2,07	4,9 <sup>0</sup> <sub>0</sub>	
— <i>Yuhina gularis gularis</i> Hodgs. (nach BAKER u. NEUKORN (HUME: 20,2 × 14,1))	?	12,6			1,48		

	A	B	g	d	G	Rg	
60 <i>Yuhina diademata</i> Verreaux 19,6–21,8 × 14,2–15,7 (nach BAKER 1932, S. 302)	20,5	14,9	—	—	2,43	—	Burma, Yunnan, O-Tibet, Szetschwan, Kansu
12 <i>Yuhina brunneiceps</i> Ogilvie-Grant 17,5–18,5 × 13,0–15,0 (nach YAMASHINA)	18,0	14,0	—	—	1,85	—	[bei BAKER: <i>Ixulus occipitalis</i> (Blyth)] Taiwan
— <i>Yuhina nigrimenta nigrimenta</i> Blyth 16,0–17,3 × 12,0–12,7 (nach BAKER)	16,5	12,2	—	—	1,30	—	Himalaja (Garhwal bis Assam), Manipur, Chin Berge, N-Arukan
10 <i>Yuhina nigrimenta pallida</i> La Touche 15,3–18,0 × 12,2–13,5 (nach LA TOUCHE, 1932–1938, S. 79; CAT. BRIT. MUS., NEHRKORS)	17,0	12,8	—	—	1,50	—	China (Fukien)
20 <i>Yuhina xantholeuca xantholeuca</i> (Blyth) 15,2–19,8 × 12,0–14,0 = 0,080–0,115 g	16,7	12,6	0,085	0,070	1,40	6,0%	Nepal bis Assam, Burma, W-Thailand
— <i>Yuhina xantholeuca tyrannula</i> (Swinhoe)? 13,7–16,7 × 10,7–11,6 (nach HARTERT)	15,2	11,2	—	—	1,00	—	(bei BAKER: <i>Erpornis</i> ) NO-Thailand bis Yunnan u. Tonkin, Hainan
1 <i>Myzornis pyrrhaura</i> Blyth? (CAT. BRIT. MUS.)	17,2	12,7	—	—	1,50	—	(= <i>Herpornis</i> ) Nepal, Sikkim, Bhutan, SO-Tibet, NO-Burma, NW-Yunnan
— <i>Horizorhinus dohrni</i> (Hartl.)	25,0	16,0	—	—	3,35	—	Insel Principe (Golf von Guinea)
— <i>Oryzobates madagascariensis</i> (Gmelin)			—	—	(siehe Text)	—	(= <i>Cyphobates</i> ; = <i>Cyphornis</i> ; bei DOHRN: <i>Alethe</i> ) Madagaskar
— <i>Mystacornis crossei</i> (Grandidier) (nach HARTLAUB 1877)	20,7	16,5	—	—	3,00	—	(= <i>Nesobates</i> ) Madagaskar
213 <i>Ponurus biarmicus</i> (L.) 14,0–19,6 × 12,8–15,0 = 0,095–0,135 g (75 nach TEN KATE aus HELLEBRICKERS, Limosa 40, S. 122, 1967; 18 n. Sammlung De Vries aus EYKMAN u. a., De Nederlandsche Vogels, Bd. 1, Wageningen 1937, S. 202)	17,4	14,0	0,110	0,079	1,88	5,9%	England, Holland, NW-BRD, S-Frankreich, O-Spanien, Italien, Griechenland.

	A	B	g	d	G	Rg	
76 <i>Pinurus biarmicus</i> (Brehm) 15,5—19,3 × 13,0—15,2 = 0,105—0,135 g	17,5	14,1	0,113	0,080	1,87	6,0%	Galizien, Burgenland, Ungarn, Rumänien, S-Sowjetunion, Kleinasien, Iran, Turkestan bis Zaidam, Kukuror, O-Mandschu- rei
2 <i>Conostoma oenodiu</i> Hodgson 27,8 × 20,4 und 28,1 × 20,8 (nach BAKER 1932, S. 80)	28,0	20,6	—	—	6,35	—	Himalaja von Garhwal bis Bhutan, SO-Tibet, N-Assam, W-China (bei BAKER: <i>C. aemodiu</i> )
50 <i>Paradozornis flavirostris</i> (Id. 19,8—23,1 × 14,9—17,1 (nach BAKER u. CAT. BRIT. MUS.)	21,9	16,2	0,136	0,064	3,05	4,5%	Nepal bis NO-Assam, Assam (Berge südl. des Brahmaputra) u. W-Burma (Chin Berge)
36 <i>Paradozornis gutticolis</i> David 20,6—24,1 × 15,5—16,5 = 0,13—0,16 g	22,2	16,4	0,145	0,070	3,17	4,6%	Assam S u. O vom Brahmaputra, O-Burma, N-Thailand bis W. u. S-China u. Tonkin
6 <i>Paradozornis webbianus mantschuricus</i> (Tacz.) 15,0—16,0 × 12,2—12,8 (nach TACZANOWSKI, Faune Orn. Sibér. Orient. 1, S. 451, 1891)	15,6	12,4	—	—	1,30	—	Ussurigegegend u. Mandschurei (= <i>Suthora</i> )
6 <i>Paradozornis webbianus webbianus</i> (Gould) 14,9—16,4 × 12,4—12,8 = 0,07—0,085 g	15,6	12,5	0,075	0,068	1,31	5,7%	O-China (Küstengebiet von Schanghai bis Tscheking) (= <i>Suthora</i> )
85 <i>Paradozornis webbianus suffusus</i> (Swinhoe) 15,2—18,8 × 12,1—13,5 = 0,065—0,092 g	16,2	12,6	0,079	0,068	1,38	5,7%	Schensi, Jangtsse Tal außer dem O, Kiangsi, Fukien, Kwangtung (= <i>Suthora</i> )
48 <i>Paradozornis webbianus bulomachus</i> (Swinhoe) 15,0—17,8 × 12,1—15,3 = 0,07—0,09 g (nach LA TOUCHE, CAT. BRIT. MUS. (Holst); 6 n. R. KREUGER, briefl.)	16,4	13,3	0,082	0,082	1,55	6,0%	Taiwan (= <i>Suthora</i> ) (Kreuger: 1/2 u. 1/4 von For- mose)



	A	B	g	d	G	Rg	
26 <i>Paradoxornis webbianus brunneus</i> (Anderson) 16,0—16,9 × 12,2—13,0 = 0,075—0,085 g — <i>Paradoxornis alphonisianus alphonisianus</i> (Verreaux) [aus HARTERT-STEINBACHER (1932 bis 1938, S. 208) nach WEIGOLD]	16,3	12,8	0,078	0,065	1,42	5,6%	Westl. Grenzgebiete von Yunnan, Kachin Berge ostwärts von Bhamo (O-Burma) Szetschwan (= <i>Suthora</i> )
22 <i>Paradoxornis nipalensis poliotis</i> (Blyth) 15,0—16,0 × 11,3—12,0 = 0,06—0,07 g	15,6	11,8	0,065	0,062	1,16	5,6%	(von WEIGOLD ohne Maße beschrieben) Assam nördl. u. südl. des Brahmaputra von den Khasia- bis zu den Naga Bergen, NO-Burma, NW-Yunnan (= <i>Suthora</i> )
2 <i>Paradoxornis nipalensis fene</i> (Salvadori) 15,3 × 12,5; 16,0 × 12,5 (nach BAKER)	15,6	12,5	—	—	1,30	—	S-Burma (Karenni, Fort Stedman), SW-Thailand
3 <i>Paradoxornis nipalensis morrisonianus</i> (Ogilvie-Grant) 15,0—16,0 × 11,8—12,0 (nach YAMASHINA & YAMADA, Toti 10, 1938)	15,5	12,0	—	—	1,20	—	Taiwan
5 <i>Paradoxornis atrosuperciliaris atrosuperciliaris</i> (Godwin-Austen) 18,0—19,5 × 13,0—15,2 (nach BAKER u. NEHRKORN)	18,5	13,8	—	—	1,88	—	N-Cachar (O-Assam), Schan Staaten (NO-Burma), Yunnan (= <i>Suthora</i> )
10 <i>Paradoxornis ruficeps ruficeps</i> Blyth 20,3—24,0 × 15,2—17,5 = 0,14—0,19 g	22,5	16,5	0,165	0,078	3,27	5,0%	Nepal, Sikkim, N-Assam (= <i>Psittiparus</i> ; bei NEHRKORN: <i>Scacorchynchus</i> )
50 <i>Paradoxornis ruficeps bakeri</i> (Hartert) 21,2—23,3 × 16,0—17,6 = 0,16—0,19 g	22,0	17,0	0,175	0,082	3,40	5,1%	Berge südl. des Brahmaputra (Assam), Chin Berge u. Zentral-Burma
6 <i>Paradoxornis gularis gularis</i> Gray 20,3—22,0 × 15,2—16,8 = 0,13—0,15 g	21,0	16,0	0,150	0,078	2,88	5,2%	Sikkim, Bhutan, O-Assam (Berge nördl. des Brahmaputra) (= <i>Psittiparus</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
39 <i>Paradoxornis gularis transfluvialis</i> (Hartert) (nach BAKER und Schönwetter)	20,7	16,2	0,145	0,075	2,89	5,0%	Assam (Berge südl. des Brahmaputra), N- u. Zentral-Burma, NW-Thailand
5 <i>Paradoxornis heudei</i> David 18,0—18,8 × 14,2—14,5 (nach LYNES, Ibis 1914, S. 183)	18,3	14,4	—	—	2,05	—	Jangtse Tal in Kiangsu (Nanking, Chinkiang)
1 <i>Picathartes gymnocephalus</i> (T.) (Britisches Museum)	39,7	27,2	— (siehe Text)	—	15,2	—	Sierra Leone bis Ghana u. Togo
26 <i>Picathartes oreas</i> Rehw. 36,8—45,0 × 25,9—29,9 = 0,88 g (Britisches Museum u. SERLE)	40,8	27,3	0,88	0,133	15,9	5,5%	Kamerun

Familie Sylviidae, Grasmücken (Anhang: *Lamprolia*)

[Reihenfolge, da Band 11 der Check-list of birds of the world noch nicht erschienen ist, vom Herausgeber festgelegt, der Mr. M. A. TRAYLOR, Field-Museum, Chicago, für den brieflichen Hinweis (1972) dankt, daß die Check-list wohl ziemlich genau folgenden Werken folgen wird: Für die Paläarktis Ch. VAURIE. The birds of the Palearctic fauna. Passeriformes. London (Witherby), 1959, S. 220 bis 313, und für die afrikanischen Grasmücken C. M. N. WHITE, A check-list of the Ethiopian Muscicapidae (Sylviinae), in: Occ. Papers Nat. Mus. Southern Rhodesia, No. 24B, S. 399—430, 1960, und No. 26B, S. 653—738, 1962. *Ramphocaenus* und *Polioptila* nach PETERS 10, S. 443—455, 1964, bearbeitet von R. A. PAYNTER jr.]

Auch die Grasmücken werden seit E. HARTERT fast allgemein und in den eben erwähnten Werken ebenfalls als Unterfamilie der Muscicapidae oder als eine Reihe nicht vereinter Unterfamilien, nicht, wie hier, als selbständige Familie behandelt. Sie ist in fünf Unterfamilien zu gliedern, 1. die wenigen Mückenfänger, *Poliptilinae*, Gattungen *Ramphocaenus* und *Poliptila*, außer einigen Goldhähnchen die einzigen amerikanischen Vögel dieser Familie, 2. die Eigentlichen Grasmücken, *Sylviinae*, von *Tesia* bis *Parisoma*, 3. die vielleicht noch nicht am endgültigen Platz stehende *Hylie*, *Hylinae*, 4. die Goldhähnchen, *Regulinae*, von *Regulus* bis *Lophobasileus*, und 5. die Südseegrasmücken, *Malurinae*, von *Todopsis* bis *Epthianura*. Angehängt ist der Fidschi-Samtvogel, *Lamprolia*, eine Gattung unsicherer Stellung.

Wieder haben die Namen seit 1910, als der Katalog von NEHRKORN, der sich nach der Hand-list of genera and species of birds von SHARPE, 1899—1912, richtete, erschien, starke Änderungen erfahren, was trotz eines für manchen Neuerer engen Gattungsbegriffes viele Zitate von Synonymen in der Verbreitungsspalte der Listen bedingt.

Von den Gattungen befanden sich bei NEHRKORN (1910) in anderen Familien (in der NEHRKORN-Folge; 1, 2, 4, 5 bezeichnen die oben angeführten Unterfamilien der Sylviidae):

- 1 *Ramphocaenus* bei den Formicariidae,
- 1 *Poliptila* bei den Muscicapidae,
- 5 *Smicrornis*, 5 *Gerygone*, 5 *Pseudogerygone* bei den Muscicapidae,
- 5 *Clitonyx* bei den Timaliidae,
- 2 *Cryptolopha*, 2 *Abrornis* bei den Timaliidae,
- 5 *Pycnophilus*, 5 *Hylacola*, 5 *Calamanthus* bei den Timaliidae,
- 2 *Sphenoeacus*, 2 *Cinclorhamphus*, 2 *Bowdleria*, 2 *Drymochaera*,  
2 *Ortygocichla* bei den Timaliidae,
- 5 *Crateroscelis* bei den Timaliidae,
- 2 *Tesia* bei den Timaliidae,
- 5 *Epthianura* bei den Turdidae,
- 5 *Aphelocephala*, 5 *Certhiparus* bei den Paridae,
- 4 *Regulus*, 4 *Leptopoecile* bei den Regulidae.

Daß so viele Gattungen, wozu noch seit 1910 oologisch bekannt gewordene und neu beschriebene kommen, den Sylviidae hinzugefügt wurden, ist auf die bessere Forschung an ehemaligen Timalien zurückzuführen. Trotzdem wundert man sich,

daß bei der nahen Verwandtschaft der Grasmücken mit Timalien, Fliegenschnäppern und Drosseln aus den Sylviidae, die NEHRKORN anführt, nur *Neomixis* als Timalie und *Agrobates*, d. h. *Erythropygia*, als Drosselvogel (Turdinae) gestrichen werden müssen.

Von den Gattungsnamen der Sylviidae und der oben angeführten, früher anderswo untergebrachten Vögel haben sich folgende geändert (2 bzw. 5 vor dem Namen bezeichnet die Zugehörigkeit zu den Unterfamilien Sylviinae bzw. Malurinae):

2 <i>Abornis</i> wurde <i>Abroscopus</i>	2 <i>Horeites</i> wurde <i>Cettia</i>
2 <i>Acanthopneuste</i> — <i>Phylloscopus</i>	2 <i>Horornis</i> — <i>Cettia</i>
5 <i>Amytis</i> — <i>Amytornis</i>	2 <i>Iduna</i> — <i>Hippolais</i>
2 <i>Arundinax</i> — <i>Phragamaticola</i>	2 <i>Laticilla</i> — <i>Prinia</i>
2 <i>Burnesia</i> — <i>Prinia</i>	2 <i>Melizophilus</i> — <i>Sylvia</i>
2 <i>Calamonastes</i> — <i>Camaroptera</i>	2 <i>Oreopneuste</i> — <i>Phylloscopus</i>
2 <i>Calamornis</i> — <i>Calamocichla</i>	2 <i>Priniops</i> — <i>Prinia</i>
5 <i>Certhiparus</i> — <i>Finschia</i>	5 <i>Pseudogerygone</i> — <i>Gerygone</i>
2 <i>Chaetocercus</i> — <i>Chaetornis</i>	2 <i>Reguloides</i> — <i>Phylloscopus</i>
5 <i>Clitonyx</i> — <i>Mohoua</i>	5 <i>Sphenura</i> — <i>Dasyornis</i>
2 <i>Cryptolopha</i> — <i>Seicercus</i>	2 <i>Spiloptila</i> — <i>Prinia</i>
5 <i>Drymochaera</i> — <i>Vitia</i>	2 <i>Suya</i> — <i>Prinia</i>
2 <i>Drymodromus</i> — <i>Cisticola</i>	2 <i>Urolais</i> — <i>Prinia</i>
2 <i>Euprinodes</i> — <i>Apalis</i>	5 <i>Xerophila</i> — <i>Aphelocephala</i>
2 <i>Franklinia</i> — <i>Prinia</i>	
5 <i>Hapolorhynchus</i> — <i>Gerygone</i>	

Oologisch stellen die Sylviidae eine sehr uneinheitliche Familie dar, in der fast alle Färbungs- und Zeichnungstypen vertreten sind.

#### A. Einfarbige Eier (A, wenn abnorm oder selten so gefärbt; in Klammern Angaben, wenn anders getönt oder wenn schwach gezeichnet)

1. Einfarbig weiß: *Acrocephalus a. arundinaceus* A (rahmweiß bis fast weiß), *Chloropeta n. natalensis* A (oder mit rötlichem Schimmer), *Chl. n. massaica* A (rahmfarben), *Megalurus p. pryeri* (weißlich), *Sylvia nisoria* A (grauweiß), *Phylloscopus tyleri*, *affinis*, *fuscatus*, *magnirostris*, *trochiloides*, *nitidus*, *tenellipes*, *occipitalis*, *coronatus*, *ijimae*, *reguloides*, *davisoni*, *cantator*, *trivirgatus*, *Seicercus* (7 Arten, aber nicht *umbrovirens*, *laetus*, *ruficapillus*), *Cisticola lais monticola* A, *galactotes lugubris* A (mittelweiß, hell sandfarben), *r. robusta* A, *r. awemba* A, *r. angolensis* A, *n. natalensis* A, *f. fulvicapilla* A, *f. muelleri* A, *b. brunnescens* A, *juncidis perennia* A, *j. cisticola* A, *e. eximia* A, *Prinia hodgsoni* A, *Camaroptera lopezi alexanderi*, *brachyura bororensis*, *b. tineta* — *Hylia prasina* — *Origma solitaria* (zuweilen feine Punkte), *Crateroscelis nigrorufa* (fast ungefleckt), *Oreoscopus gutturalis* A, *Acanthiza inornata* A, *robustirostris* A, *uropygialis* A, *iredalei* A, *reguloides* A, *chrysorrhoa* A.

2. Einfarbig blau oder grün. Blau: *Cisticola c. cantans* (blauweiß), *chiniana victoria* (auch blauweiß), *ch. bodessa* (hellblau), *subruficapilla karasensis*, *lais monticola* A, *robusta ambigua* (hellblau), *c. cinereola* (blaßblau), *n. natalensis* A,

*f. fulvicapilla* A, *b. brunnescens* (auch blauweiß), *juncidis perennia* (blauweiß), *j. cisticola* (auch blauweiß), *j. malaya* A, *exilis lineicapilla* (dunkel), *Prinia hodgsoni* (blaßblau), *Eminia lepida* (blaßblau). — Grünlichblau, türkisblau: *Cisticola c. cantans* A, *robusta angolensis* u. *awemba*, *f. fulvicapilla* A, *Prinia subflava extensicauda*, *hodgsoni* A, *Camaroptera brachyura tinca* A, *b. sundevalli*. — See-grün: *Cisticola r. robusta*.

3. Einfarbig rot oder braun. Rosa, graurosa: *Cettia c. cetti* A, *c. albiventris* A, *Locustella o. ochotensis* (manchmal schwarz geädert), *Phragmaticola aedon* (mit Schattenzone oder Haarliniennetz). — Ziegelrot, terrakott bis hell ockerrot, rostrot, purpurbraun, kastanienbraun, schokoladenbraun: *Urosphena p. pallidipes*, *p. osmastoni*, *Cettia diphone borealis*, *d. cantans*, *d. diphone*, *d. canturians*, *f. fortipes*, *f. davidiana*, *f. robustipes*, *major*, *flavolivacea*, *acanthizoides brunnescens*, *a. acanthizoides*, *a. concolor*, *b. brunnifrons*, *c. cetti*, *c. albiventris*, *Psamathia annae*, *Cisticola g. galactotes*, *g. lugubris* vom Bangweolo-See, *Prinia socialis*, *f. flaviventris*, *latrunculus*. — Olivgelbbraun: *Acrocephalus schoenobaenus* (scheinbar ungefleckt).

### B. Weißgrundige, gefleckte Eier

4. Weiß, fein rötlich gefleckt: *Bradypterus th. thoracicus*, *th. kashmirensis*, *Locustella fasciolata*, *Achaetops pycnopygius*, *Chaetornis striatus*, *Cinclorhamphus mathewsi*, *Phylloscopus trochilus*, *collybita brehmii* A, *c. sindianus* A, *neglectus* A, *tytleri* A, *affinis* A, *p. pulchra*, *p. kangrae*, *i. inornatus*, *i. humei*, *subviridis*, *griseolus*, *fuscatus fulgiventis*, *armandii*, *borealis*, *ruficapillus minullus*, *Abroscopus schisticeps* A, *a. albigularis*, *a. fulvifacies*, *Orthotomus sutorius*, *s. sepium*, *atrogularis nitidus*, *a. atrogularis*, *Cisticola erythrops nyasa*, *cantans swanzii*, *lateralis antinorii*, *chiniana fortis*, *f. fulvicapilla*, *f. ruficapilla*, *f. angusticauda*, *f. muelleri*, *r. ruficeps*, *r. guinea*, *aridula lobito*, *a. kalahari*, *a. caligina*, *Scotocerca i. inquieta*, *i. striata*, *i. saharae*, *Sylvietta r. rufescens* u. andere Rassen A, *whyti jacksoni*. — *Regulus ignicapillus maderensis*, *Leptopoeice sophiae obscura*.

5. Weiß, grob rötlich gefleckt: *Cisticola erythrops nyasa*, *cantans muenzneri*, *lateralis vincenti*, *bulliens*, *aberrans bailundensis*, *brachyptera katonae*, *galactotes zalingeri*, *tinniens perpulla*, *n. natalensis*, *n. kapitensis*, *n. huambo*, *r. ruficeps*, *exilis tytleri*, *Prinia subflava inornata* A, *l. leucopogon* A, *b. bairdii* A, *hodgsoni*, *r. rufescens* A, *r. austeni* A, *r. cinereicapilla* A, — *Lophobasilus elegans*. — *Amytornis t. textilis*, *t. modestus*, *striatus whitei*, *str. barbatus*, *dorothea*, *Acanthornis magnus*, *Acanthiza chrysorrhoa* A, *Ashbyia lovensis*, *Epthianura albifrons*.

6. Weiß, fein braun gefleckt: *Locustella luscinioides*, *Acrocephalus concinens hokrae* A, *Chloropeta n. natalensis* A, *Phylloscopus bonelli orientalis*, *sibilatrix*, *borealis xanthrodryas*, *inornatus humei*, *proregulus*, *Phyllergates cucullatus coronatus*, *c. cucullatus*, *Orthotomus atrogularis chloronotus*, *a. frontalis*, *Cisticola* (meiste Arten), *Graminicola b. bengalensis*, *b. striata*, *Prinia atrogularis khasiana*, *polychroa criniger*, *p. assamica*, *b. burnesii* (Schnörkel), *Eremomela icteropygialis griseoflava*, *i. flavicrissalis*, *Eremomela atricollis*, *Sylvietta l. leucophrys*, *r. virens*, *w. whyti* (auch ockerfarbene Flecke), *w. nemorivaga*. — *Regulus calendula obscurus*. — *Todopsis wallacii*, *cyanoccephala*, *Malurus cyaneus*, *amabilis*, *lamberti*, *melanocephalus cruentatus*, *Stipiturus ruficeps*, *mallee*, *Crateroscelis nigrorufa* (purpurgrau), *Amytornis s. striatus*, *Dasyornis brachypterus*.

7. Weiß, scharf braun gefleckt: *Bebrornis rodericanus* (Wischer), *Megalurus p. palustris*, *Cisticola galactotes amphiplecta* A, *juncidis tinnabulans*, j. *bruniceps*, e. *exilis* A, e. *tyleri* A, *Prinia m. maculosa* A, *subflava tenella* (Haarlinien), *Parisoma s. subcaeruleum*, s. *cinerascens*. — *Regulus regulus azoricus*, r. *inermis*, r. *himalayensis*. — *Malurus melanotus*, *elegans*, *Dasyornis brachypterus*.

8. Weiß, anders gefleckt. Fein schwarz: *Phylloscopus collybita*. — Grauschwärzlich: *Sylvia mystacea*, *Sylvietta ruficapilla chubbi*. — *Leptopoeile s. sophiae*. — Dunkel: *Sylvietta b. brachyura*. — Grünlichbraun, olivbraun: *Eremomela icteropygialis griseoflava*, *Sylvietta brachyura leucopsis*, r. *rufescens* u. Nachbarn, *isabellina*. — Bläulich: *Eremomela icteropygialis flavicrissalis*. — Lila: *Eremomela u. usticollis*.

9. Weißlich, mattweiß, trübweiß, milchweiß, grauweiß, blaß steinfarben, blaßgrau, Zeichnung braun, auch rötlich: *Locustella c. certhiola*, *ochotensis pleskei*, *bistrigiceps* A, *scirpaceus*, *stentoreus australis*, a. *arundinaceus* A, a. *griseldis*, *lusciniia syrinx*, *Calamocichla r. rufescens*, *gracilirostris leptorhyncha*, g. *gracilirostris*, g. *zuluensis*, *Sylvia h. hortensis* (auch Kritzel), *nana*, b. *borin*, a. *atricapilla*, *melanocephala melanothorax*, c. *cantillans*, *sarda* A, *Herbivocula schwarzi*, *Seiurus l. laetus*, *Prinia gracilis natronensis*, g. *gracilis*, g. *deltae*, g. *palaestinae*, *subflava blythii*, *flaviventris sonitans*, *burnesii cinerascens* A, *hodgsoni*, *buchanani*, *Camaroptera brachyura olivacea*, s. *simplex*, *Hyliota flavigaster barbozae*, *Parisoma layardi*, b. *böhmi*, *lugens jacksoni*, *Locustella fluviatilis* (graulich), *Lusciniola melanopogon*, *Mohoua ochrocephala* (auch graue Strichel). — Zeichnung grau oder schwarz: *Acrocephalus paludicola*, *dumetorum*, *scirpaceus*, *stentoreus brunescens*, st. *amyae*, *Calamocichla newtoni*, *Sphenocacus afer*, *Sylvia n. nisoria* A, c. *communis*, *Bathmocercus cerviniventris vulpinus*, *Ortygocichla rubiginosa*, *Bowdleria rufescens*. — Fleckung rote Kleckse: *Phylloscopus trochilus* A, *umbrovirens*, *Orthotomus sutorius* A, *atrogularis nitidus* A, *Cisticola cantans belli*, c. *pictipennis*.

#### C. Rahmfarbener, grünlicher, bläulicher, rötlicher, bräunlicher Grund

10. Rahmfarbener bis fleischfarbener und blaß bräunlicher Grund. Feine bräunliche Fleckung: *Ramphocaenus melanurus*. — *Bradypterus baboecala*, *palliseri* (auch Haarstriche), *Acrocephalus stentoreus brunescens*, st. *amyae*, *Calamocichla g. gracilirostris*, g. *leptorhynchus*, g. *zuluensis*, *Chloropeta natalensis massaica*, n. *similis*, *Sylvia nana*, *curruca*, *minula*, *althaea*, c. *communis*, *conspicillata*, c. *orbitalis*, *sarda*, *Graminicola b. bengalensis*, b. *striata*, *Prinia gracilis natronensis*, g. *gracilis*, g. *deltae*, g. *palaestinae*, m. *maculosa* (rosa rahmfarben), *flavicans*, *pectoralis ocularius*, *clamans*, s. *subflava*, s. *tenella*, s. *graueri*, s. *herberti*, *polychroa criniger*, p. *assamica*, *sylvatica gangetica*, s. *sylvatica*, s. *valida*, *Hyliota australis inornata*. — *Regulus r. regulus* (lehmfarben), r. *himalayensis*, r. *tristis*, r. *anglorum*, *ignicapillus teneriffae*, *calendula cinerascens*, c. *calendula*, s. *satrapa*, s. *olivacea*. — *Todopsis wallacii*, *cianocephala*, *Malurus*, *Crateroscelis murina* (schwärzliche Haarzüge), *Dasyornis b. brachypterus*, *Acanthiza* (mehrere Arten), *Aphelocephala nigrocincta*, *Mohoua ochrocephala*. — Braun gewölkt: *Sylvietta d. denti*. — Fuchsig rostrot gefleckt: *Regulus i. ignicapillus*. — Nur graue Unterflecke: *Sylvia nisoria*, *Sphenocacus afer*.

11. Rahmfarbener Grund. Flecke rot bis rosa: *Tesia cyaniventer* (bis einfarbig rötlichfleischfarben), *Oligura castaneocoronata*, *Cisticola hunteri chubbi* A, *Prinia burnesii* A.

12. Grünlichweiß bis blaßgrün. Zeichnung fein braun bis braunrot: *Rhopophilus pekinensis*, *Sylvia hortensis crassirostris*, *h. hortensis*, *nana*, *c. cantillans* u. andre Rassen, *undata dartfordi*, *u. undata*, *Orthotomus s. sutorius* A, *atrigrularis nitidus* A, *Cisticola e. erythrops* (braunrot), *e. sylvia* (braunrot), *e. nyasa* (braunrot), *cantans pictipennis* (rotbraun), *c. muenzneri* A, *anonyma*, *chiniana bodessa* (violettrotlich), *t. tinniens*, *t. perpulla*, *t. oreophila*, *r. robusta* A, *r. ambigua* A, *b. brachyptera*, *b. isabellina* (rostrot), *juncidis cisticola* A, *j. perennia*, *juncidis terrestris*, *textrix major*, *b. brunnescens* A, *a. ayresii*, *Graminicola b. bengalensis*, *Prinia gracilis irakensis*, *g. lepida* (rötlich), *g. stevensi*, *substriata*, *somalica erlangeri*, *b. bairdi*, *a. atrogularis*, *a. khasiana*, *a. superciliaris* (rote Zeichnung), *p. polychroa* (rostfarben), *familiaris olivacea* (lehmfarbig), *b. burnesii*, *b. cinerascens*, *Apalis p. pulchra* (gelb bis rotbraun), *chariessa macphersoni* (gelbbraun), *flavida flaviventris*, *f. flavida*, *f. golzi* (alle blaßbraune oder gelbbraune Blattern), *melanocephala fuliginosa*, *rufifrons erlangeri*, *pulchella* (braun, sonst alle *Apalis* gelbbraun bis blaßbraun), *Camaroptera s. simplex* (lehm Braun), *fasciolata*. — Zeichnung grob braun bis rostrot: *Acrocephalus agricola brevipennis*, *concinens stevensi*, *a. arundinaceus*, *a. orientalis* A, *familiaris*, *lusciniya rehsi*, *Sylvia hortensis crassirostris*, *c. curruca* (ev. schwärzliche Punkte) *minula*, *althaea*, *Cisticola f. fulvicapilla* (auch rostrot), *Prinia sylvatica gangetica*, *s. sylvatica*, *s. valida*. — Abweichend: *Acrocephalus palustris* (hellgrünlichgrau mit olivgrünbraunen Blattern), *Prinia subflava blythi* (blaß graugrünlich, braune Flatschen). — Fleckung schwarz (auch grau): *Rhopophilus pekinensis alboscapularis*, *Acrocephalus concinens hokrae*, *c. haringtoni*, *stentorea brunnescens*, *st. amyae*, *Calamocichla r. rufescens*, *newtoni*, *Cisticola exilis*, *cherina*.

13. Grün. Braune Frickel: *Prinia polychroa assamica*. — Olivgrüne Fleckung: *Acrocephalus bistrigiceps*, *palustris*, *scirpaceus* (selten Haarstriche), *b. baeticatus*, *b. cinnamomeus*, *b. suahelicus*, *st. stentoreus*, *st. australis*, *Sylvia nana deserti*, *c. communis*, *melanocephala melanothorax* A, *deserticola*, *s. sarda* u. Verwandte, *Prinia flavicans* (purpurbraune bis schwarze Blattern). — Rotbraune Fleckung: *Prinia subflava pallescens*, *s. affinis*. — Gelbbraune Wölkung auf gelbgrünem Grund: *Prinia erythroptera kirbyi*, *p. polychroa*, *sylvatica*.

14. Blaß blaugrün bis blaugrün. Fleckung rötlich: *Cisticola e. erythrops*, *e. nyasa* (braune Fleckung), *anonyma* (braun), *hunteri discolor* (braun), *h. chubbi* (braun), *Prinia p. pectoralis*, *subflava tenella* (meist mit Haarlinien), *s. immutabilis*, *s. graueri*, *b. bairdii*, *Apalis j. jacksoni*.

15. Bläulichweißer oder hellblauer Grund. Zeichnung olivgrün: *Acrocephalus b. baeticatus*, *b. cinnamomeus*, *b. suahelicus*. — Punktierung dunkelbraun: *Acrocephalus a. arundinaceus*, *a. orientalis*, *Sylvia nana*, *h. hortensis*, *Cisticola chiniana humilis*. — Fleckung braun: *Poliophtila*. — *Acrocephalus a. arundinaceus*, *stentoreus meyeri*, *st. australis*, *Sylvia n. nana*, *Cisticola cantans muenzneri* A, *r. rufilata* A, *subruficapilla jamesi*, *s. karasensis*, *l. lais*, *l. nambo*, *l. monticola*, *n. natalensis*, *n. strangei*, *cinereola cinereola*, *rufa* A, *textrix textrix*, *brunnescens brunnescens*, *b. nakuruensis*, *b. hindii*, *b. egregia*, *c. cinnamomea*, *juncidis cisticola* A, *j. uropygialis*, *j. leanjeri*, *Prinia subflava inornata*, *s. burmanica*, *a. atrogularis*, *a. khasiana*, *a. super-*

*ciliaris*, *hodgsoni*, *c. cinereocapilla*, *r. rufescens*, *r. austeni*, *Camaroptera superciliaris willoughbyi*, *f. fasciolata*, *brachyura bororensis*, *b. tincta*, *Eremomela p. pusilla*. — Rotbraune Blattern: *Cisticola erythrops sylvia*, *exilis lineocapilla*, *e. exilis*, *e. tytleri*, *Prinia substriata*, *flavicans* (Haarlinien), *subflava formosa*, *s. blythi*. — Rötliche Fleckung: *Orthotomus s. sutorius*, *s. longicauda*, *atroregularis nitidus*, *atrog. atroregularis*, *sericeus ruficeps*, *Cisticola ch. chiniana*, *t. tinniens*, *lais semifasciata*, *cantans cantans*, *c. pictipennis*, *woosnami schusteri*, *w. lufira*, *f. fulvicapilla*, *b. brachyptera*, *hunteri chubbii* (verloschen), *r. robusta*, *r. auemba*, *r. angolensis* A, *a. ayresii* A, *Prinia subflava immutabilis* (Linien), *Apalis c. cinerea*, *Eminia lepida* A, *Euryptila subcinnamomea* (lila Punkte), *Eremomela u. usticollis* (lila), *scotops* (lila), *gregalis*, *Sylvietta virens baraka*. — Rötliche Blattern: *Apalis th. thoracica*, *Hypergerus atriceps* (auch violette).

16. Grünlichblau, türkisblau, blau. Fleckung fein, braun bis schwarz: *Cisticola anonyma*, *a. aberrans*, *njombe*, *ch. chiniana*, *ch. campestris*, *ch. fortis*, *s. subruficapilla*, *lais semifasciata*, *tinniens perpulla*, *robusta ambigua*, *r. nuchalis*, *f. fulvicapilla* A, *f. muelleri*, *r. ruficeps*, *b. brachyptera*, *b. katonae*, *b. loanda*, *natalensis strangei*, *Prinia polychroa assamica*, *sylvatica* (3 Rassen) (gewölkt), *hodgsoni* A, *Apalis ruddi*, *Camaroptera stierlingi irwini*, *f. fasciolata*, *brachyura kirki* A, *b. sharpei*, *chl. chloronota*. — Fleckung grob braun bis schwarz: *Cisticola exilis lineocapilla* (schön blau), *e. exilis* (schön blau), *e. tytleri*, *Prinia m. maculosa* (Haarlinien), *m. hypoxantha*, *s. substriata*, *subflava extensicauda* (mit Linien). — Fleckung rötlich: *Cisticola erythrops nyasa*, *c. cantans* A, *bulliens*, *aberrans minor*, *chiniana procera*, *ch. ukamba*, *rufilata ansorgei*, *nana*, *rufa*, *dambo kasai*, *d. dambo*, *Prinia gracilis lepida*, *Prinia l. leucopogon* A (schokoladenrötliche Flatschen), *Apalis thoracica spelonkensis*, *th. murina* (beide mit Flatschen), *b. binotata*, *Eremomela scotops* A (lila gefleckt). — Oft Gürtel brauner Flecken: *Prinia molleri*.

17. Rosaweiß, nelkenrötlichweiß, blaßrosa, rosa rahmfarben, rötlich rahmfarben, graurosa. Feine braune Fleckung: *Tesia superciliaris*, *Bradypterus barratti*, *l. luteorentis*, *Schoenicola*, *Locustella fluvialis*, *n. naevia*, *n. straminea*, *lanceolata*, *Hippolais languida*, *p. pallida*, *p. opaca*, *Nesillas typica lantzi* (meist Linien), *Megalurus timoriensis alisteri*, *gramineus*, *Sylvia c. cantillans* u. Verwandte A, *Orthotomus s. sutorius*, *s. longicauda*, *sericeus ruficeps*, *Phyllergatus cucullatus*, *Abroscopus s. superciliaris*, *s. schwaneri*, *s. vordermani*, *schisticeps*, *albogularis*, *Tickellia hodgsoni*, *Cisticola galactotes haematocephala*, *g. amphilecta*, *p. pipiens*, *p. congo*, *Prinia polychroa assamica*, *p. cooki*, *Hyliota australis inornata*. — *Aphelocephala*, *Finschia*, *Mohoua*. — Grobe braune Zeichnung: *Bradypterus baboeala centralis*, *Nesillas aldabranus*, *Prinia m. maculosa* A, *subflava harterti* (lachsfarben), *somalica erlangeri*, *hodgsoni*. — Zeichnung grau u. purpurn: *Bradypterus cinnamomeus nyassae*. — Feine rote Fleckung: *Bradypterus vittorini*, *thoracicus przewalskii*, *m. major* (fast einfarbig), *t. tucsanowskii*, *t. netrix*, *Acrocephalus dumetorum* (auch gewölkt), *Chloropeta n. natalensis*, *n. major*, *Chaetornis striatus*, *Thamornis chloropetoides?*, *Megalurus timoriensis macrurus* (fast einfarbig), *t. tweeddalei* (auch violettgraue Zeichnung), *t. interscapularis*, *Cinclorhamphus ruralis*, *mathewi*, *Erannornis carteri*, *Bowdleria punctata*, *Seicercus ruficapillus*, *Cisticola galactotes suahelica*, *galactotes zalingei*, *f. fulvicapilla* A, *Scotocerca i. inquieta*, *i. striata* A, *Prinia subflava blanfordi* (Blattern), *Hyliota australis inornata*. — *Lamprolia victoriae*.



18. Sattere Rottöne. Ziegelrot, terrakott. Rotbraune Zeichnung: *Cettia diphone borealis* (gewölkt), *Nesillas t. typica*, *t. lantzi*, *Megalurus timoriensis interscapularis* (purpurne Unterflecke), *Cisticola galactotes lugubris*, *g. nyansae*, *g. suahelica*, *g. lupula*, *carruthersi*. — Rosaroter Grund. Braun u. schwarz gefleckt: *Hippolais icterina*, *polyglotta*, *olivetorum*, *c. caligata* (selten Strichel oder Fäden). — Bläß rötlichgelber Grund. Zeichnung rot: *Urosphena squameiceps*. — Rosagrauer Grund. Braun u. schwarz gepunktet: *Hippolais caligata rama*. — Bläß rotbraun bis purpurbräunlich, lila gefleckt: *Melocichla m. mentalis*, *m. orientalis*. — Schokoladen- und purpurbraun: *Cettia fortipes pallidus* (schattig verdunkelt), *f. fortipes* (ebenso). — Bräunlichlila mit dunklerer Zone: *Locustella c. certhiola*. — Rosabraun, braun gefleckt: *Smicrornis*.

19. Brauner Grund. Grau (oder braun) gefleckt: *Calamanthus* (braun), *Hylacola*, *Pycnophilus*, *Pyrrholaemus* (mit grünlichem Ton, meist einfarbig?), *Sericornis citreogularis*, *levigaster* (braune Fleckung), *Crateroscelis* (fast einfarbig) — Rotbraun, braun gefleckt: *Calamanthus* (meist einfarbig), *Chthonicola* (dunklere Zone), *Sericornis beccarii minimus*, *f. frontalis* (auch Kritzel und Linien), *humilis*. — Olivbraun. Braun gefleckt: *Sylvia rueppelli*, *Prinia subflava pallescens*. — Hell- oder grünlichbraun. Braune Blättern oder Zone: *Stenostira scita*.

Im Gegensatz zu den Drosseln mit ihren vielen einfarbig blauen Eier kommen solche in der Regel bei den Sylviiden überhaupt nicht vor, sondern nur als gelegentliche Varietäten gefleckter Eier und zwar nur bei *Cisticola*, *Prinia* (vor allem der früheren *Franklinia*) sowie bei *Camaroptera brachyura*.

Abgesehen von den Arten mit einfarbig weißen, den seltenen mit bläulichen und den durchaus regulären mit rötlichen, besonders braunroten Eiern, zeigen bei mehreren Gattungen die Eier eine erhebliche Variation im Aussehen innerhalb der einzelnen Gattung (*Cisticola*, *Sylvia*, *Prinia* einschließlich *Burnesia*) und selbst bei manchen Rassen (von *Cisticola juncidis*, *cantans* und *galactotes* sowie von *Prinia gracilis*). Trotzdem sind viele Eier für ihre Art charakteristisch, also gut kenntlich. Ziemlich einheitlichen Charakters sind die Eier der Rohrsänger (*Acrocephalus*), aber in zwei Gruppen, grünliche und bräunliche Typen, getrennt. Die artenreiche Gattung *Sylvia* umfaßt im wesentlichen Eier, die auf weißem bis rahmfarbenem Grund olivbraun und grau mehr oder weniger reich gefleckt, geblattet oder marmoriert und wie bei der vorigen Gattung normalerweise niemals ungefleckt sind.

Auch an auffallenden Erscheinungen fehlt es nicht, von denen einige herausgehoben seien: *Sylvia nisoria* zeigt überwiegend verloschene graue Unterflecke, seltener hellbraune Oberflecke. *Hippolais* hat einen sonst nicht häufigen rosafarbenen Grund. Bei *Chthonicola* und *Cettia cetti* ist dieser terrakottrot, bei ihren asiatischen Verwandten mehr leuchtend kastanienbraunrot, bei manchen *Prinia*- (früheren *Burnesia*-) Arten mahagoni- bis fuchsrot, bei diesen vier Gruppen praktisch einfarbig. Mehrere *Prinia*-Arten sind ausgezeichnet durch für so kleine Eier sehr große rundliche bis flatschige Flecke, *Phragamaticola* durch eine Zeichnung netzartig verbundener feinsten Fäden, *Sericornis* durch eine für ihre Größe sehr dünne Schale, was auch für eine Reihe anderer Arten gilt.

Oologisch stehen folgende Gattungen einander nahe: *Phylloscopus*, *Orthotomus*, *Phyllergates*, *Cisticola*, „*Franklinia*“ in der Gattung *Prinia*, *Apalis*, *Camaroptera* und *Acanthiza*. Sie haben auf meist weißem, machmal blaßblauem Grund mehr oder weniger dichte, zarte braune bis schwärzliche Punkte oder feine bis gröbere

Flecken, die oft nach oben sich häufen. Bei *Cisticola* und *Acanthiza* sind auch ungefleckte Stücke nicht selten.

Die Mannigfaltigkeit geht in dieser Familie so weit, daß sie nicht durch wenige Sätze zu umschreiben, sondern nur aus der obigen Übersicht der 19 Typen und aus den folgenden Einzelbeschreibungen zu ersehen ist, in denen überdies auf Ähnlichkeiten mit Eiern aus anderen Familien hingewiesen wird. Gestalt, Korn und Poren bieten das auch sonst gewöhnliche Bild. Von einem etwas abweichenden Korn wird bei *Nesillas* und *Hippolais* berichtet. Ungewöhnlichen Höchstglanz weisen die Eier der asiatischen *Urosphena*- und *Cettia*-Arten, einiger *Cisticola* und mancher *Prinia* („*Burnesia*“) auf.

Die Weibchengewichte der folgenden Tabelle wurden Arbeiten von HEINROTH (1922), SCHLEGEL (1925), GROEBBELS & MOEBERT (1927), NIETHAMMER (1937), MEISE (1937), HOESCH & NIETHAMMER (1940), RIPLEY & RABOR (1958), HAVERSCHMIDT (1958), BERNDT/MEISE (1962), EISENTRAUT (1963), RIPLEY (1964), GILLIARD & LECROY (1966, 1967), SERVENTY & WHITTILL (1967), NETSCHAIEW, Vögel der südlichen Kurileninseln. Leningrad. 1969 (russisch), R. J. DORSETT (Bull. Brit. Orn. Club 90, S. 52, 1970), P. R. COLSTON (ebenda 92, S. 116, 1972), PIECHOCKI (1972), DOLGUSCHIN u. a. (1972, S. 221) und DEAN (Bull. Brit. Orn. Club 94, S. 170–172, 1974) sowie zahlreichen Etiketten im Zoologischen Museum Hamburg entnommen.

♀ Gew. g	Name	RG	♂ Gew. g	Name	RG
42,0	<i>Megalurus palustris</i>	8,1 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	15,0	<i>Sylvia commun isicterops</i>	12,1 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
39,5	<i>Ortygocichla rubiginosa</i>	8,6 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	15,0	<i>Bradypterus barretti</i>	15,1 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
29,5	<i>Megalurus timoriensis</i>		14,5	<i>Locustella n. naevia</i>	12,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
	<i>macrurus</i>	10,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	14,3	<i>Cisticola bulliens</i>	8,5 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
29,5	<i>Acrocephalus a. arundina-</i>		14,1	<i>Prinia b. bairdii</i>	10,6 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
	<i>ceus</i>	10,7 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	14,0	<i>Sylvia c. communis</i>	12,6 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
28,5	<i>Cinclorhamphus cruralis</i>	12,7 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	14,0	<i>Sylvia rueppelli</i>	12,6 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
28,0	<i>Achaetops pycnopygius</i>	6,9 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	13,0	<i>Acrocephalus scirpaceus</i>	13,5 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
28,0	<i>Phragamaticola a. aedon</i>	10,7 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	13,0	<i>Parisoma subcaeruleum</i>	
26,0	<i>Sylvia nisoria</i>	9,1 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>		<i>cinerascens</i>	13,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
20,0	<i>Sylvia b. borin</i>	11,2 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	13,0	<i>Herbivocula schwarzi</i>	12,5 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
20,0	<i>Sylvia a. atricapilla</i>	11,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,7	<i>Hippolais icterina</i>	13,4 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
19,5	<i>Locustella fluviatilis</i>	12,1 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,5	<i>Cisticola anonyma</i>	10,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
19,0	<i>Eminia lepida</i>	9,3 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,5	<i>Todopsis cyanocephalus</i>	10,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
18,4	<i>Bradypterus cinnamomeus</i>	14,9 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,5	<i>Cisticola chiniana frater</i>	11,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
18,0	<i>Calamocichla r. rufescens</i>	11,7 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,5	<i>Acrocephalus paludicola</i>	11,5 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
18,0	<i>Locustella luscinioides</i>	11,5 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,5	<i>Sylvietta rufescens</i>	12,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
17,9	<i>Locustella o. ochotensis</i>	12,3 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,5	<i>Acrocephalus schoenobaenus</i>	13,2 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
17,0	<i>Acrocephalus stentoreus au-</i>		12,5	<i>Acrocephalus palustris</i>	14,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
	<i>stralis</i>	12,8 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,2	<i>Cettia diphone sakhaliensis</i>	13,6 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
17,0	<i>Sericornis n. nouhuysi</i>	19,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,0	<i>Hippolais polyglotta</i>	10,6 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
17,0	<i>Crateroscelis m. murina</i>	21,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,0	<i>Prinia leucopogon</i>	11,1 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
16,0	<i>Bathmocercus cervinivent-</i>	10,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,0	<i>Sylvia c. curruca</i>	11,7 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>
	<i>tris vulpinus</i>	10,0 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>	12,0	<i>Cisticola r. rufilata</i>	11,7 <sup>0</sup> / <sub>0</sub>

♀ Gew. g	Name	RG	♂ Gew. g	Name	RG
12,0	<i>Hyliota flavigaster</i>	12,0%	8,3	<i>Ramphocaenus melanurus</i>	
12,0	<i>Parisoma layardi</i>	14,1%		<i>albiventris</i>	13,7%
12,0	<i>Hyliota prasina</i>	16,5%	8,2	<i>Prinia flavicans</i>	13,7%
11,5	<i>Camaroptera lopezi</i>		8,1	<i>Orthotomus atrogularis</i>	
	<i>alexanderi</i>	11,8%		<i>frontalis</i>	12,4%
11,3	<i>Urosphena s. squamiceps</i>	12,8%	8,0	<i>Leptopoeile s. sophiae</i>	12,5%
11,2	<i>Cisticola bulliens</i>	10,9%	8,0	<i>Phylloscopus b. borealis</i>	16,5%
11,1	<i>Locustella lanceolata</i>	14,4%	8,0	<i>Phylloscopus c. collybita</i>	14,1%
11,0	<i>Cisticola chiniana procera</i>	12,3%	8,0	<i>Phylloscopus griseolus</i>	16,6%
11,0	<i>Cettia c. cetti</i>	16,4%	7,8	<i>Gerygone palpebrosa</i>	16,7%
10,2	<i>Cisticola njombe</i>	13,9%	7,5	<i>Eremomela i. ictero-</i>	
10,0	<i>Hippolais pallida elaeica</i>	15,4%		<i>pygialis</i>	13,3%
10,0	<i>Camaroptera brevicaudata</i>		7,5	<i>Prinia maculosa</i>	13,3%
	<i>tincta</i>	11,2%	7,2	<i>Phylloscopus i. inornatus</i>	12,6%
10,0	<i>Phylloscopus sibilatrix</i>	13,2%	7,0	<i>Phylloscopus trochiloides</i>	
10,0	<i>Sylvia n. nana</i>	11,8%		<i>viridanus</i>	15,4%
10,0	<i>Acrocephalus agricola</i>		7,0	<i>Phylloscopus b. bonelli</i>	17,1%
	<i>brevipennis</i>	14,7%	7,0	<i>Phylloscopus i. inornatus</i>	13,0%
10,0	<i>Acrocephalus baeticatus</i>	15,8%	7,0	<i>Orthotomus sutorius</i>	
9,7	<i>Phylloscopus f. fuscatus</i>	13,6%		<i>guzurata</i>	18,2%
9,4	<i>Camaroptera chloronota</i>	15,2%	6,5	<i>Stenostira scita</i>	15,7%
9,0	<i>Prinia substriata</i>	12,8%	6,2	<i>Cisticola brachyptera</i>	
9,0	<i>Phylloscopus trochilus fitis</i>	13,1%		<i>loanda</i>	17,1%
9,0	<i>Phylloscopus trochilus</i>		6,0	<i>Phylloscopus reguloides</i>	
	<i>trochilus</i>	13,4%		<i>kaschmirensis</i>	19,5%
9,0	<i>Cisticola subruficapilla</i>		5,5	<i>Regulus r. regulus</i>	13,5%
	<i>karasensis</i>	13,9%	5,4	<i>Regulus regulus japonensis</i>	13,7%
8,6	<i>Phylloscopus tenellipes</i>	13,9%	5,3	<i>Regulus i. ignicapillus</i>	13,8%
8,5	<i>Phylloscopus trivirgatus</i>		5,1	<i>Phyllergates cucullatus</i>	22,0%
	<i>guilianettii</i>	14,1%	5,0	<i>Cisticola juncidis tinnabu-</i>	
8,5	<i>Apalis f. flavida</i>	10,6%		<i>lans</i>	19,7%
8,5	<i>Cisticola e. exilis</i>	11,3%	5,0	<i>Cisticola juncidis cursitans</i>	20,8%
8,5	<i>Prinia clamans</i>	12,8%	5,0	<i>Phylloscopus affinis</i>	22,8%
8,4	<i>Cisticola brachyptera</i>		5,0	<i>Phylloscopus xanthoschi-</i>	
	<i>(?loanda)</i>	13,0%		<i>stos albospecularis</i>	25,4%

Der Durchschnitt für diese Relativen Eigewichte beträgt 13,5%, der niedrigste Wert (da *Achaetops* mit 6,9% nicht berücksichtigt ist, siehe Text) 8,1, der höchste 25,4%; doch sind die einzelnen Zahlen wegen der meist geringen Zahl der Weibchen, die einige Male sogar einer anderen Rasse als der Eierproduzent angehören, sicher nicht endgültig. RG ist bei den Grasmücken (Sylviidae) größer als bei den Drosseln (Turdidae) mit 10,9% und den Timalien mit 11,8%. Das gilt aber nicht, wenn man die RG-Werte der Arten des gemeinsamen Bereichs der Weibchengewichte, 10 bis 43 g, vergleicht; für 48 Drosselarten dieses Bereichs ergeben sich

12,2, für 59 Grasmücken 12,4<sup>o</sup>. Der Familienunterschied im RG beruht darauf, daß es bei den Grasmücken so viele Vögel gibt, die unter 10 g wiegen und, wie üblich, relativ viel größere Eier als die schwereren Verwandten legen.

*Ramphocaenus melanurus rufiventris*. Nehrorns einziges Ei hat nur wenige, fast unsichtbare, winzige braune Punkte am stumpfen Ende auf gelblich rahmfarbenem Grund. —  $k = 1,33$ .

*Ramphocaenus melanurus trinitatis*. C. F. BELCHER beschrieb (Ool. Rec. 12, S. 36, 1932) das tiefnapfige Moos- und Grasnest sowie die Eier, die auf rahmfarbenem Grund ziemlich gleichmäßig verteilte, kleine Spritzer in verschiedenen braunen Tönen, z. T. in lockerem Kranz, tragen. Nest und Ei sprechen nach BELCHER für die Verschiebung von *Ramphocaenus* aus den Formicariidae, also aus der Unterordnung Schreibvögel, in die Sylviidae, eine Singvogelfamilie. —  $k = 1,35$ . (Taf. 7, Fig. 1.)

*Ramphocaenus melanurus albiventris*. Die Eier meiner Sammlung zeigen auf weißem, glanzlosem Grund kleine und etwas größere, unregelmäßig geformte und ungleichmäßig verteilte Fleckchen in Dunkelpurpurbraun und Blaugrau, die ersten zum Teil mit weinroter Penumbra, dazwischen auch einige weinrote Flecke, die sich teilweise überdecken. Da die fast bläulichen Unterflecke deutlich hervortreten, ergibt sich ein schöner, buntscheckiger Eindruck. —  $k = 1,34$ .

*Ramphocaenus melanurus austerus*. Nach PINTO (Papéis evulsos Zool. Secr. Agricultura 11, S. 201, 1953) gelblichweiß mit rötlich kastanienfarbenen Klecksen und Kritzeln, die von blasseren graubläulichen Fleckchen überlagert sind und am stumpfen Eiende dichter stehen, ohne einen deutlichen Kranz zu bilden. —  $k = 1,38$ .

*Ramphocaenus melanurus melanurus*. Nach VON IHERING (Rev. Mus. Paulista 5, S. 300, 1902) gelblichweiß mit zahlreichen Punkten, Fleckchen und Linienzügen in Grau und Rosa, die am dicken Ende kappenförmig zusammenstehen. NEHRKORN aber nennt die Eier fein lilagrau und purpurgraurot gefleckt und punktiert, wie Zwergeier von *Thamnophilus doliatus*. —  $k = 1,35$ .

*Polioptila caerulea*. Diese und alle anderen Arten der Gattung besitzen ununterscheidbare, nur in der Größe ein wenig verschiedene Eier. Der in den Sammlungen meist ausbleichende, bläulichweiße Grund ist teils wenig dicht, ziemlich gleichmäßig mit kleinen, oben etwas größeren, scharf markierten Fleckchen hell- und tiefbräuner Farbe besetzt, teils dichter in Kranzform, dazwischen zuweilen einzelne unauffällige graue Unterflecken. Die Schale ist breitoval ( $k = 1,21-1,34$ ) mit einem Durchschnittswert von  $k = 1,28$ . Sie scheint weiß bis grünlichweiß durch. (Taf. 7, Fig. 2: *Polioptila melanura californica*.)

*Tesia cyaniventer* (= *Oligura*). Stumpf- bis spitzoval ( $k = 1,35$ ), mäßig oder noch weniger glänzend. Der rötlichfleischfarbene Grund, bald heller, bald dunkler, ist überall gleichmäßig und recht dicht mit sehr zarten Frickeln gelblich-lachsroter oder hellrostbrauner Farbe besetzt, die auch mehr nach oben hin gedrängt stehen können und oft zu fast völliger Einfarbigkeit zusammenfließen. Dadurch ent-

steht dann ein dunklerer, fuchsiger bis terrakottfarbener Gesamteindruck, oft mit noch dunklerer Kappe am Pol. Nur zuweilen steht die Zeichnung etwa lockerer und ist dann gröber.

*Tesia superciliaris*. Auch diese weit entfernt wohnende Art legt in der Hauptsache weiße bis rosa, purpurn bis hell lachsfarben getönte Eier mit hell- bis dunkler terrakottbraunen, schwach abgesetzten, unregelmäßig geformten Fleckchen, Spritzern oder (seltener) Stricheln. Die Zeichnung bedeckt fast die ganze Oberfläche. Die purpurnen oder lilagrauen Unterflecke treten am stärksten in einer undeutlich abgesetzten Kappe oder Ringzone am stumpfen Ende auf, wodurch diese Gegend purpurn überflogen wirkt. Die Extreme: rotbraune Fleckung auf weißem Grund, besonders oben, bzw. überall verteilte dunkler lachsfarbene Fleckung und Wölkung auf lachsfarbenem Grund, stellen zwei recht verschiedene Typen dar [HELLEBREKERS & HOGERWERF, Zool. Verhandl. (Leiden) 88, S. 118f., 1967]. HOGERWERF (a. a. O.) weist auf die Ähnlichkeit dieser Eier mit gewissen Eiern von *Cinclidium diana*, *Napothera epilepidota* und mit abweichenden von *Alcippe poiocephala* hin — *Napothera* und *Alcippe* sind Timalien, bei denen *Tesia* früher stand. —  $k = 1,31$ .

*Oligura castaneocoronata castaneocoronata* (auch = *Tesia*). Nach BAKER (Nidification of birds of the Indian Empire 1, London, 1932, S. 335f.) sollen die Eier gewöhnlich dunkler und reicher gefärbt sein als die von *Tesia cyaniventer*. Innenfarbe rötlichweiß. Bei der amerikanischen Gattung *Campylorhynchus* kommt zuweilen eine ähnlich rostig-fuchsrote, verwischte Färbung vor, und dasselbe gilt für die indischen Gattungen *Pellorneum* (Timaliidae), *Niltava* und *Eumyias* (Muscicapidae). —  $k = 1,35$ .

*Urosphena squameiceps* (auch = *Cettia*). Kurzspitzoval ( $k = 1,28$ ). Ziemlich stark glänzend, gelblichorange durchscheinend. Der weißliche, blaßrötlichgelbe oder rahmfarbene Grund ist überall dicht mit kleinen verwischten fuchsroten Fleckchen bedeckt, zwischen denen zuweilen einige sehr blaß lilagraue stehen, ohne den Gesamteindruck einer hellen, orangebräunlichen Wölkung zu beeinflussen. Die sehr gleichmäßige Zeichnung kann auch aus etwas größeren Fleckchen und aus feinen lachsrotlichbraunen Punkten bestehen, die nach oben hin ein wenig dichter werden, aber ohne Kranzbildung. Färbung ähnlich wie bei *Prinia gracilis*. NEHRKORNS Stücke sind teils nelkenrötlichbraun gefrickelt, im Charakter ähnlich *Troglodytes aedon musculus*, teils mehr purpurrötlich dicht marmoriert, mit grauen, zerrissenen, ineinanderlaufenden Unterflecken. Weitere haben dichte fuchsige Flecke auf blaßrötlichgelbem Grund.

*Urosphena pallidipes pallidipes* (= *Horeites*; auch = *Cettia*). Nach BAKER von purpurziegelrot mit dunklerem Fleckenkranz bis einfarbig tief purpurschokoladenbraun abändernd. —  $k = 1,30$ .

*Urosphena pallidipes osmastoni* (= *Horeites*; auch = *Cettia*). Nach BAKER (1933, S. 462) liegt hier der nicht eben häufige Fall eines erheblichen Unterschieds zwischen den Eiern einander nahe stehender Formen vor. Im Gegensatz zu den dünnchaligen der Nominatform und der Arten *Cettia major*, *fortipes*, *acanthizoides*, die BAKER mit *pallidipes* als *Homochlamys* zusammenfaßt, aber auch zu

anderen Formen dieser Gruppe, wie *Cettia diphone*, besitzt *osmastoni* eine ungewöhnlich dicke Schale, die viel stärker glänzt (Höchstglanz wie bei Tinamidae) und leuchtender ziegelrot oder kastanienrotbraun gefärbt ist. —  $k = 1,25$ .

*Cettia diphone borealis* (= *Horeites*). Ganz wie *C. d. cantans* in Farbenpracht und Hochglanz. Tief kastanienbraunrot, zuweilen leicht gewölkt und im Polargebiet verdunkelt. TACZANOWSKI [Faune ornithologique de la Sibirie Orientale in: Mém. Ac. Sci St. Pétersbourg (7) 39, S. 231, 1891] dunkel trübrosa bis ziegelrot, meist einfarbig, manchmal dunkle Wölkchen und Flecke in einem Kranz am stumpfen Ende. —  $k = 1,28$ .

*Cettia diphone sakhalinensis* (= *Horeites*). Nach NETSCHAEW (Vögel der südlichen Kurileninseln. Leningrad 1969, S. 174, russisch) rotbraun oder kirschfarben. —  $k = 1,26$ .

*Cettia diphone cantans* (= *Horeites*). Stärker glänzend als *Urosphena p. pallidipes*. Prachtvoll leuchtend braunrot, wie schönste reife Kastanien, manchmal ziegelrötlichbraun. Dunkler und mehr rot als *Cettia cetti*, im Gesamteindruck von dieser vor allem durch den viel stärkeren Glanz und die leuchtendere Farbe erheblich abweichend, etwa wie poliertes Mahagoniholz. Nichts von dem schwärzlichen Ton der *C. fortipes*-Eier. NEHRKORNS Stücke sind relativ hell. —  $k = 1,31$ . (Taf. 7, Fig. 3.)

*Cettia diphone diphone* (= *Horeites*). Wie *cantans*, aber kleiner. Abgesehen von dieser winzigen Form, ist bei dieser Art auf den westlichen Inseln Japans die nördliche Rasse durchschnittlich kleiner als die südliche *riukinensis*, auf deren Eimaße man gespannt sein kann. Die vier Londoner Eier von *o. diphone* bezeichnet der CAT. BRIT. MUS. [= OATES, Catalogue of the collections of birds' eggs in the British Museum (Natural History) 4, London, 1905, S. 239] als etwas glänzend und von matt kastanienbrauner Farbe. —  $k = 1,26$ .

*Cettia diphone canturians* (= *Horeites*). Die von Rickett stammende Serie im Britischen Museum erschien mir hell kupferrosa. Der Katalog (CAT. BRIT. MUS.) besagt jedoch heller oder dunkler ziegelrot, sehr ähnlich *Cettia cetti*, wobei aber nur deren blasse Varietät gemeint sein kann. Nach BAKER allerdings leuchtend terrakott oder ziegelrot, so auch bei LA TOUCHE (A handbook of the birds of Eastern China 1, London, 1926, S. 263). — Jedenfalls steht die Färbung in der Regel der von *C. cetti* sehr viel näher als der von *diphone cantans* und der übrigen Rassen. Also ein Fall geographischer Variation bei Eiern innerhalb derselben Art. —  $k = 1,35$ .

*Cettia fortipes pallidus* (= *Horeites*). Ganz wie bei *f. fortipes*, dunkler Schokolade ähnlich. Nach HUME (Nests and eggs of Indian birds 1, London, 1889, S. 279) dunkel purpurbraun, am stumpfen Ende noch etwas dunkler gewölkt. Da auch BAKER die Färbung als dunkelschokoladenbraun bezeichnet, ist die Angabe von HARTERT (Vögel der paläarktischen Fauna 1, Berlin, 1909, S. 536) „dunkel braunrot wie *Cettia cetti*“ wohl irrig; denn, zur Verdeutlichung kurz ausgedrückt, ist *fortipes* dunkelpurpurbraun, *cetti* aber rot und heller. —  $k = 1,33$ .

*Cettia fortipes fortipes* (= *Homochlamys*; = *Horeites*). Vom gleichen Charakter wie *C. fl. flavolivacea* und wie die *Tesia*, *Urosphena* und *Cettia cetti* umfassende Gruppe (siehe auch *Psamathia*, S. 558). Vorwiegend stark glänzende Eier, deren Einfarbigkeit in allerdings verschiedenen Tönen bei den einzelnen Arten höchstens durch schattenhafte Verdunkelung im oberen Polbereich leicht beeinflußt wird und nur selten einmal in eine eben noch erkennbare Wölkung übergeht. Untere Einzelbeschreibungen können sich daher im wesentlichen auf den Farbton beschränken, um so mehr, als auch die Neigung zur kurzovalen Eigestalt, das Korn der sehr dünnen Schale und die hellerrakott oder dunkelorange durchscheinende Färbung sowohl den helleren rötlichbraunen als auch den dunkelschokoladenfarbenen Eiern eignet. Bei *C. f. fortipes* ist die Farbe am dunkelsten und nicht rot, sondern schokoladenbraun, manchmal etwas heller oder purpurn überflogen. —  $k = 1,30$ . (Taf. 7, Fig. 4.)

*Cettia fortipes davidiana* (= *Horeites*). Schokoladenbraun, zum Teil heller und mit purpurgraurötlichem Ton, oft mit eben noch erkennbarer Zone dunklerer, zarter Spritzer am oberen Ende. Die schlankere Eihälfte zuweilen heller. —  $k = 1,34$ .

*Cettia fortipes robustipes* (= *Horeites*). Nach YAMASHINA & YAMADA (Tori 9, 1937) und nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 508, 1938) stark glänzend kastanienbraun, oft mit dunklerer Kappe. —  $k = 1,37$ .

*Cettia fortipes vulcania* (= *Horeites*). Nicht dunkelschwarzgrau wie *f. fortipes*, sondern wie bei *C. d. cantans* leuchtend rot mit bräunlichem Einschlag. HOOGERWERF (Een bijdrage tot de oologie van het eiland Java. Buitenzorg, 1949, S. 199) nennt die mittels Worten schwer beschreibbare Farbe „ockerrot“, bei einer Varietät fleischfarben mit violetterm Hauch, mehr oder (meist) weniger glänzend, fast einfarbig. HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 119) mahagonibraun. Am breiteren Ende eine schmale Zone oder Kappe aus verschwommenen bräunlichen Flecken, die als solche nur selten deutlicher erkennbar sind, oft nur wie ein Schatten. Zuweilen ähneln die Eier dem zweiten, hellen Typ von *Cettia c. cetti*. In der Form länglicher ( $k = 1,45$ ) als die übrigen *Cettia*-Formen, wenn man bei HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) keinen Fehler bei der Durchschnittsberechnung vermuten kann (auch keinen Druckfehler?).

*Cettia major major* (= *Horeites*). Ähnlich *C. p. pallidipes*, aber wenig bekannt. —  $k = 1,30$ .

*Cettia flavolivacea flavolivacea* (= *Horeites*; = *Neornis*). Die Eier variieren nach BAKER von hellrot- bis tieferrakott. Oft praktisch einfarbig, zeigt die Form doch manchmal einen dunkelschokoladenbraunen Ring aus zusammenfließenden Spritzern. Man kann die Färbung auch als rötlichschokoladenbraun bezeichnen. Nehrkorner Stücke sind dunkel wie *C. fortipes fortipes*. Alle haben hohen Schalen-glanz. —  $k = 1,33$ .

*Cettia flavolivacea intricata*. Die wohl nicht ganz eindeutig bestimmten Eier sind nicht von dunklen der vorigen Rasse zu unterscheiden. —  $k = 1,37$ .

*Cettia acanthizoides brunnescens* (= *Horeites*). Heller oder dunkler schokoladenbraun bis terrakott, zum Teil mit dunklen Schattenfleckchen oben. Dieser Art zugeschriebene, dunkel kastanienbraune Eier sind nach BAKER zweifelhaft und gehören wahrscheinlich zu *C. flavolivacea*. —  $k = 1,33$ .

*Cettia acanthizoides acanthizoides* (= *Horeites*). — Nach LA TOUCHE kastanienbraun oder rötlich schokoladenfarben mit dunklerem Ring am stumpfen Ende. Auf diese Rasse bezieht sich die Beschreibung von „*brunnescens*“ im CAT. BRIT. MUS. —  $k = 1,30$ .

*Cettia acanthizoides concolor* (= *Horeites*). Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 511, 1938) glanzlos terrakottbraun, etwas heller als bei *C. fortipes robustipes*, so daß die Schattenflecke am oberen Ende deutlicher sind. —  $k = 1,35$ .

*Cettia brunnifrons brunnifrons* (= *Horeites*). Nach OSMASTON (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 14, S. 816, 1905, zitiert bei BAKER) und BAKER (Nidification ... 2. London, 1933) rötlich terrakott oder glänzend ziegelrot mit einem Ring aus dunkler rötlichterrakottfarbenen und grauen Flecken. Nehrorns schokoladenbraune Exemplare mit kaum sichtbarem, dunklerem Fleckenkranz gehören vielleicht zu *C. fortipes*. —  $k = 1,38$ .

*Cettia cetti cetti*, *c. orientalis* und *c. salvatoris*. Auffallend weniger glänzend als *C. diphone cantans*, aber wie diese von breitovaler Gestalt ( $k = 1,30$  bzw. 1,25) und dunkelorange bis braun rötlich durchscheinend. Gleichmäßig feinnarbiges Korn wie bei *Hippolais*, jedoch viel zarter. Einfarbig, aber meist mit einem sich kaum abhebenden Schattenring am stumpfen Ende. Es gibt zwei etwa gleich häufige Färbungstypen, die je für sich fast nicht abändern, ihrer Tönung nach aber mit Worten schwer deutlich zu machen sind: Den dunklen Typ kann man terrakottrot nennen, den blassen graurosa mit zartem Purpurhauch. Andere Beschreiber sagen bräunlichrot, ziegelrot, dunkel nelkenrot, dunkel rosa. Hinsichtlich weiteren Vorkommens dieser recht ungewöhnlichen Eifärbung siehe *Chthonicola* (Malurinae, S. 641). (Taf. 7, Fig. 5.)

*Cettia cetti albiventris*. Wie *cetti*. —  $k = 1,29$ . WOROBIIEW (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 7, S. 131, 1931) unterscheidet bei im Wolgadelta von ihm gesammelten Eiern drei Gruppen der Färbungsintensität:

1. Blaß gefärbte Eier (vinaceous-pink), anscheinend ziemlich selten.
2. Lebhaft gefärbte Eier (russet-vinaceous), am meisten verbreitet.
3. Gesättigt intensiv gefärbte Eier (ochre-red), nur wenige Exemplare.

*Psamathia annae*. Langoval ( $k = 1,53$ ). Nach FINSCH und NEHRKORN (Journ. f. Orn. 28, S. 404, 1879) einfarbig hellrostrot wie bei *Cettia cetti*, aber die Eier erst nach Klärung einer Etikettenverwechslung einwandfrei bestimmt. Nur wegen der Eifärbung von mir hierher gestellt. (Geographisch kommt *Cettia* auf den Philippinen den Palau-Inseln, wo *Psamathia* wohnt, am nächsten; morphologisch *Psamathia* ist durch kurzen Schwanz und langen Schnabel abweichend, verglichen mit *Cettia diphone canturians*. Hrsg.)



*Bradypterus baboecala centralis*. Weiß, nelkenrötlich getönt, mit kastanienbraunen, rötlichbraunen und orangebraunen Flatschen und Flecken, die am stumpfen Pol eine Kappe bilden. Nur dort stehen nach SERLE (Ibis 92, S. 611, 1950) die flatschigen, graulila Unterflecke. —  $k = 1,31$ .

*Bradypterus baboecala elgonensis*. Nach PRAED & GRANT (African handbook of birds. Ser. 1. Birds of Eastern and Northeastern Africa 2, London, 1955, S. 370) rötlichweiß mit rötlichbraunen Flecken und grauioletten Unterflecken.

*Bradypterus baboecala baboecala*. Nach ROBERTS (= McLACHLAN & LIVERSIDGE, ROBERTS birds of South Africa. Revised. Cape Town, 1957, S. 322) sehr blaß rahmfarben mit dichter feiner Fleckung in gelblichbraunen und blaß aschgrauen Tönen, mit gröberer und dichter Zeichnung am stumpfen Ende. [Die Beschreibungen der bei NEHRKORN und im CAT. BRIT. MUS. *Bradypterus brachypterus* (V.) (= syn. *baboecala*) zugeschriebenen Eier betreffen wohl *Calamocichla gracilirostris*, s. S. 573 Hrsg.] Länglichoval ( $k = 1,41$ ).

*Bradypterus cinnamomeus cinnamomeus*. —  $k = 1,36$ .

*Bradypterus cinnamomeus nyassae*. Nach BELCHER (The birds of Nyasaland. London, 1930, S. 228) birnenförmige Eier mit lose verstreuten, am stumpfen Ende dichteren, dunkel schiefergrauen und purpurnen Frickeln und zarten Fleckchen. Grundfarbe „pinky-mauve“, lebhaft hell purpurrötlich. BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 28, 1966) beschrieben zwei ziemlich rundliche, glatte, matte Eier, die auf blaß rötlich rahmfarbenem Grund überall, vor allem aber am stumpfen Ende, dicht und fein blaß braunrot (= fuscous) gepunktet und außerdem mit blaßgrauen Unterflecken versehen waren. —  $k = 1,32$ .

*Bradypterus victorini*. Rötlich weiß, rot gefleckt, hauptsächlich am stumpfen Pol. Nach ROBERTS (1957). —  $k = 1,37$ .

*Bradypterus barratti manengubae*. Nach EISENTRAUT (Bonner Zool. Monogr. 3, S. 221, 1973) auf weißlichem Grund überall matt rotbräunlich und bräunlichgrau gespritzt. Ein Gelege am, ein andres um den stumpfen Pol mit Kappe bzw. Ring. —  $k = 1,31$ .

*Bradypterus barratti usambarae*. Nach PRAED & GRANT (African handbook of birds. Ser. 2. Birds of the southern third of Africa. 2. London, 1963, S. 223) weiß oder rötlichweiß mit leberfarbenen Flecken und lila Unterflecken. —  $k = 1,30$ .

*Bradypterus barratti granti*. —  $k = 1,29$ .

*Bradypterus barratti priesti*. Nach ROBERTS (1957, S. 323) rötlichweiß, spärlich gelblichbraun über graublauen Unterflecken gesprenkelt. —  $k = 1,31$ .

*Bradypterus thoracicus kashmirensis* und *thoracicus* (= *Tribura*). Alle Arten der bisherigen *Tribura*-Artengruppe haben wie die eigentlichen *Bradypterus*-Arten „Locustella-Eier“, also auf weißem Grund eine zarte rötliche Punktierung in verschiedenen Tönen bei vorwiegend breitstumpfovaler Gestalt. Sie widersprechen der Vereinigung von *Tribura* mit *Bradypterus* wohl nicht, wenn auch die Eier von

*Bradypterus* zum Teil länglicher sind. Sehr häufig erscheint der an sich reinweiße Grund ganz leicht rosa bis lilagrau gehaucht, aber meist nur als optische Täuschung infolge des Zusammenwirkens der dichten feinen rötlichen und grauen Punkte, wie man unter der Lupe erkennt. Bei *th. thoracicus* zeigt sich das weniger, weil bei dieser Rasse die Zeichnung im allgemeinen nicht so dicht ist wie bei den Verwandten, am wenigsten dicht und am hellsten bei *kashmirensis*. Sie tritt in bräunlich bis lila oder rosa getönten roten Nuancen auf und verliert sich gewöhnlich von einer Zusammendrängung am oberen Ende nach dem anderen hin nahezu völlig. Schalenglanz kaum merklich, durchscheinende Farbe weiß, so auch bei den übrigen „*Tribura*“. —  $k = 1,32$ .

*Bradypterus thoracicus przewalskii* (= *Tribura*). Wie ganz helle Eier der Verwandten, rosa im Gesamteindruck. Auf weißem Grund überall fein hellrotbraun und grau gefleckt, am dicken Ende etwas dichter (STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 536, 1937). —  $k = 1,31$ .

*Bradypterus thoracicus suschkini*. Nach DYBOWSKI (in TACZANOWSKI 1891, S. 252, siehe DEMENTIEW u. a., Die Vögel der Sowjetunion. 6. Moskau, 1954, S. 231, russisch) weiß mit rötlichem Ton und schwarzbraunen sowie braunen feinen Ober- und schiefergrauen Unterflecken, die manchmal einen dunkelvioletten wirkenden Kranz um das stumpfe Ende bilden. —  $k = 1,40$ .

*Bradypterus major major* (= *Tribura*). Anscheinend die am dichtesten gezeichneten Eier der „*Tribura*“-Artengruppe; denn BAKER sagt, daß nur wenige die Grundfarbe sehen lassen. Diese erscheint oft überall bedeckt mit dichten, blaß lilaroten Punkten und zarten Frickeln. Bei anderen Exemplaren fehlt der Lila-Hauch von *thoracicus*, sodaß sie dunkler rot oder rostbraun gezeichnet wirken, am dichtesten im oberen Polbereich. Die stärkst pigmentierten Stücke können rosaweiß statt weiß durchscheinen. —  $k = 1,29$ .

*Bradypterus tacsanowskii tacsanowskii* (= *Tribura*). Ähnlich *Locustella naevia*, aber etwas kleiner. —  $k = 1,28$ .

*Bradypterus tacsanowskii netrix* (= *Tribura*). Nur das von BEICK im Sining-Gebiet in N-Kansu, dem heutigen O-Tsinghai, gesammelte Vierergelege wurde bekannt (STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 537, 1937). Die Eier zeigen auf rosaweißem Grund feinste karminrotbraune Punktierung, die am dickeren Ende zu einer Kappe zusammenfließt; im ganzen ist das Ei dunkler als bei *B. thoracicus*. Es gleicht in jeder Beziehung dem von *Locustella lanceolata* und glänzt wie dieses nur wenig. —  $k = 1,34$ .

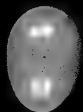
*Bradypterus luteoventris luteoventris* (= *Tribura*; = *mandelli*). Weißer oder rosa bis lila gehauchter Grund mit einer Mischung aus fast staubfeinen, kastanienbraunen und blaugrauen bis violetten Fleckchen, die wie zerfetzt aussehen, sich über die ganze Oberfläche verbreiten und von unten nach oben immer dichter werden, aber ohne einen Kranz zu bilden. BAKER sagt von seiner großen Serie, daß die meisten Stücke die Färbungsintensität der Eier von *Locustella naevia* zeigen, wogegen die anderen teils so tief bräunlichrosa sind wie die dunkelsten von *Locustella certhiola*, teils so hell wie die schwächst gezeichneten von *Bradypterus thoracicus*. Innenfarbe weiß. —  $k = 1,27$ .



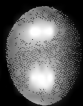
1



2



3



4



5



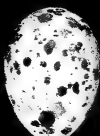
6



7



8



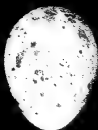
10



12



9



11



13



14



15



16



17



*Bradypterus seebohmi melanorhynchus*. Nach YAMASHINA & YAMADA (Tori 9, 1937; siehe HACHISUKA & UDAGAWA, Quart. Journ. Taiwan Mus. 4, S. 46, 1951) weiß, überall zart rötlichpurpurn und graupurpurn gefrickelt, dunkler am stumpfen Ende, wo manchmal eine Kappe oder ein Ring gebildet wird. Glänzend. —  $k = 1,34$ .

*Bradypterus palliseri* (= *Elaphrornis*). Nach BAKER ähnlich matten, fein gefrickelten Eiern mancher *Pycnonotus*-Art, jedoch glanzlos und von größerem Korn. Der blasse, matt rahmfarbene Grund trägt überall mattrosa getönte braune Frickele, gewöhnlich mit ringförmiger oder kappenartiger Verdichtung am stumpfen Ende, wo auch vereinzelte dunkelbraune Haarstrichel stehen. Überdies werden von BAKER graue Unterflecke und blaßtrüb weinroter Gesamteindruck erwähnt (1933, S. 369). —  $k = 1,36$ .

*Rhopophilus pekinensis pekinensis*. Nach LA TOUCHE glanzlos grünlichweiß mit umherbraunen und hellvioletteten Punkten und Fleckchen, die am stumpfen Ende dichter stehen. —  $k = 1,38$ .

*Rhopophilus pekinensis albosuperciliaris*. Richtig sind wohl nur die in neuerer Zeit von LUDLOW und KINNEAR in Chinesisch-Turkestan gesammelten Eier, die auf schmutzigweißem Grund purpuraschfarbene und graue Flecke verschiedener Größe und unregelmäßiger Gestalt tragen. —  $k = 1,27$ . — Danach sind die viel zu kleinen, durch zarte olivbraune Fleckchen auf weißem Grund an *Sylvia curruca* erinnernden, angeblichen *Rhopophilus*-Eier ( $D_7 = 15,3 \times 12,7$  mm) bei NEHRKORN und JOURDAIN (in HARTERT 1909, S. 615) falsch, ebenso das Exemplar DRESSERS, das den Eiern von *Eremophila alpestris elwesi* gleicht,  $21,0 \times 14,5$  mm mißt und nach der Abbildung (Ibis 1908, Taf. X, Fig. 3; S. 486) einfarbig dicht zart lehm Braun gewölkt ist.

*Schoenicola platyura platyura*. Breitovale, ziemlich glänzende Eier, die auf reinweißem bis rosaweißem Grund *Locustella*-artig sehr zart, aber dicht, trüb kastanienbraun, rosarot und lilagrau punktiert erscheinen, manchmal sogar schwarzbräunlich. Die im allgemeinen gleichmäßig verteilte Zeichnung neigt zu Kranzbildung am stumpfen Ende. —  $k = 1,31$ .

*Schoenicola platyura alexinae*. Nach BENSON (Ibis 1948, S. 309) rahmweiß, blaß rotbraun oder dunkler rotbraun gewölkt, manchmal mit Beimischung von Lila in einem Kranz am stumpfen Ende, nach PRAED & GRANT (1955) auch weißer Grund. —  $k = 1,40$ .

*Locustella fasciolata*. Nach KOBAYASHI (KURODA briefl. in HARTERT/STEINBACHER. Die Vögel der paläarktischen Fauna, Ergänzungsbd., Berlin, 1934, S. 261) weiß mit purpurblassen Unterflecken und zahlreichen Punkten, besonders am stumpfen Ende, schwankend zwischen dunkelrot und braun. Nehrkorns Exemplare haben mehr schwarzgraue, sehr feine *Motacilla*-artige Pünktchen mit Verdichtung am breiteren Ende, wozu SPANGENBERGS Beschreibung (1948, siehe DEMENTIEW u. a. 6, S. 265, 1954) von vier Eiern gut paßt. —  $k = 1,33$ .

*Locustella luscinioides luscinioides*. Gegenüber *L. fluviatilis* meist im ganzen etwas dunkler infolge noch dichter und mehr bräunlicher Punktierung, die

## Tafel 7

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Mückenfänger und Eigentliche Grasmücken in der Familie der Grasmücken

(Die meisten Namen und alle Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG aus der Collectio R. KREUGER, Museum Zoologicum Universitatis Helsinki, briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Ramphocaenus melanurus trinitatis* (S. 554). Trinidad.  $16,9 \times 12,9 = 0,07$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $16,7 \times 13,1 = 0,07$  g.) Collectio R. KREUGER 13097.

Fig. 2. *Poliophtila melanura californica* (S. 554). Californien.  $14,7 \times 11,1 = 0,05$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,5 \times 10,9 = 0,05$  g;  $15,3 \times 11,2 = 0,05$  g;  $15,5 \times 11,2 = 0,05$  g.) Collectio R. KREUGER 7695.

Fig. 3. *Cettia diphone cantans* (S. 556). Japan.  $18,1 \times 13,3 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,6 \times 13,3 = 0,07$  g;  $17,7 \times 13,2 = 0,08$  g;  $17,7 \times 13,3 = 0,07$  g;  $17,8 \times 13,2 = 0,08$  g.) Collectio R. KREUGER 8293.

Fig. 4. *Cettia f. fortipes* (S. 557). Assam.  $16,9 \times 13,3 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,5 \times 12,8 = 0,07$  g;  $16,7 \times 13,3 = 0,08$  g;  $17,2 \times 13,1 = 0,07$  g.) Collectio R. KREUGER 3274.

Fig. 5. *Cettia c. cetti* (S. 558). Malaga.  $18,4 \times 14,1 = 0,09$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,7 \times 14,4 = 0,10$  g;  $19,0 \times 14,3 = 0,12$  g;  $19,2 \times 14,1 = 0,10$  g.) Collectio R. KREUGER 3273.

Fig. 6. *Locustella certhiola sparsimstriata* (S. 563). Jenissei, Sibirien.  $18,0 \times 13,6 = 0,09$  g (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,8 \times 13,6 = 0,10$  g;  $18,2 \times 13,2 = 0,09$  g;  $18,5 \times 13,3 = 0,09$  g.) Collectio R. KREUGER 14171.

Fig. 7. *Phragmaticola aedon rufescens* (S. 564). Ussuri.  $20,7 \times 16,0 = 0,13$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,7 \times 15,6 = 0,14$ ;  $21,8 \times 15,5 = 0,14$  g;  $21,8 \times 15,4 = 0,14$  g;  $21,9 \times 16,0 = 0,15$ ;  $22,6 \times 15,3 = 0,14$  g.) Collectio R. KREUGER 16818.

Fig. 8. *Acrocephalus paludicola* (S. 565). Brandenburg.  $18,1 \times 13,4 = 0,09$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,0 \times 13,3 = 0,09$  g;  $17,4 \times 13,3 = 0,10$  g;  $17,5 \times 13,5 = 0,09$  g;  $17,6 \times 13,8 = 0,09$  g;  $18,0 \times 13,5 = 0,09$  g.) Collectio R. KREUGER 3306.

Fig. 9. *Acrocephalus bistrigiceps* (S. 566). Japan.  $16,3 \times 12,7 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,2 \times 12,6 = 0,07$  g;  $16,3 \times 12,6 = 0,07$  g;  $16,7 \times 12,9 = 0,07$  g;  $17,3 \times 12,6 = 0,07$  g.) Collectio R. KREUGER 8294.

Fig. 10. *Acrocephalus arundinaceus arundinaceus* (S. 571). Lenkoran, Transkaukasien.  $21,9 \times 16,2 = 0,18$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $20,6 \times 16,1 = 0,15$  g;  $22,8 \times 16,0 = 0,18$  g.) Collectio R. KREUGER 3297.

Fig. 11. *Acrocephalus lusciniæ syrinx* (S. 571). Truk Atoll, Insel Moen (Carolinen).  $20,6 \times 15,1 = 0,12$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $20,4 \times 15,6 = 0,12$  g.) Collectio R. KREUGER 15655.

Fig. 12. *Calamocichla g. gracilirostris* (S. 573). Natal.  $17,9 \times 13,7 = 0,09$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,0 \times 14,3 = 0,10$  g.) Collectio R. KREUGER 14163.

Fig. 13. *Hippolais polyglotta* (S. 575). Frankreich.  $18,1 \times 13,5 = 0,10$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,1 \times 13,1 = 0,09$  g;  $18,1 \times 13,4 = 0,09$  g;  $18,2 \times 13,2 = 0,09$  g.) Collectio R. KREUGER 3340.

Fig. 14. *Hippolais languida* (S. 575). Palästina.  $19,1 \times 12,7 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,8 \times 13,2 = 0,09$  g;  $18,8 \times 13,2 = 0,09$  g.) Collectio R. KREUGER 14172.

Fig. 15. *Hippolais caligata rama* (S. 576). Iran.  $17,2 \times 13,0 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,3 \times 12,9 = 0,07$  g;  $16,5 \times 13,2 = 0,08$  g.) Collectio R. KREUGER 3336.

Fig. 16. *Cinclorhamphus cruralis* (S. 580). Victoria.  $21,6 \times 17,1 = 0,17$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,4 \times 16,4 = 0,17$  g;  $23,0 \times 16,3 = 0,18$  g.) Collectio R. KREUGER 15384.

Fig. 17. *Cinclorhamphus mathewsi* (S. 580). Burrebilla, Queensland.  $21,9 \times 15,0 = 0,14$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,5 \times 14,8 = 0,14$  g;  $22,3 \times 14,8 = 0,14$  g.) Collectio R. KREUGER 15332.

häufiger als dort leicht verwischt ist. Dadurch erscheint dann das Weiß des Grundes stärker getönt, und es kann eine gewisse Ähnlichkeit mit kleinen *Passer*-Eiern entstehen, besonders bei etwas gröber gezeichneten oder so dunkel verwischt gefleckten Exemplaren, wie sie bei den übrigen *Locustella*-Arten unbekannt geblieben sind. Abweichend rot gefleckte Stücke sollen zwar vorkommen, aber zu sehen bekam ich keine. Gelegentlich ein kurzer dunkelbrauner Kritzel oder Strich am stumpfen Ende, der ganz zuletzt noch aufgelagert worden ist. Hauptsächliche Zeichnungsfarben Graubraun neben Sepia, bei den fast unsichtbaren Unterflecken Schiefergrau oder Violettgrau. Innenfarbe weiß. —  $k = 1,35$ .

*Locustella luscinioides fusca*. Nach SCHNITKIKOW (1949, aus DEMENTIEW u. a. 6, S. 271, 1954) ähnlich Eiern der Nominatform. —  $k = 1,36$ .

*Locustella fluviatilis*. Mäßig glänzende Eier mit Neigung zu etwas bauchiger Gestalt und recht konstant in Färbung und Zeichnung, wie die übrigen dieser Gattung. Grundfarbe ziemlich rein weiß oder mit nur sehr geringer grauer oder rosa Tönung, die meist auf Täuschung des Auges beruht, das heißt, nur durch die Art und Weise der Zeichnung hervorgerufen wird. Diese besteht in sehr gleichartigen, winzigen, über die gesamte Oberfläche gleichmäßig und ziemlich dicht verteilten deutlichen Punkten, meist hell- und dunkler sepiabraun oder graubraun, seltener rötlich. Hinzu kommen lilagraue, ebenso kleine Unterflecken, die fast nur unter der Lupe zu erkennen sind. In der Regel zeigt sich eine geringe Verdichtung der Punkte im oberen Polgebiet, wo sie zu kleinen Fleckchen werden können, aber kaum je einen Kranz bilden. Der graue Ton im Gesamteindruck erinnert an feinst punktierte Eier von *Motacilla alba*, der Zeichnungscharakter auch an *Ammomanes*, zum Teil an *Lullula*. Die ziemlich seltenen erythristischen Stücke kommen *Bradypterus* (*Tribura*-Gruppe) sehr nahe. Wie bei allen *Locustella*-Eiern bieten Korn und Poren nichts Besonderes, und die durchscheinende Farbe ist weiß, nur bei mehr rötlicher als brauner Fleckung rosig gehaucht. —  $k = 1,34$ .

*Locustella certhiola sparsimstriata* und *certhiola*. Hier scheint gegenüber *L. l. luscinioides* eine weniger deutliche Punktierung zu überwiegen. Ein Typ läßt die zarten etwas verwischten, hellbraunen oder rosabräunlichen Fleckchen auf trübweißem Grund als solche nur eben noch erkennen. Ein zweiter erscheint einfarbig violettgrau oder bräunlichlila mit einer etwas dunkleren Zone am stumpfen Ende, ohne Zeichnung auch da, außer einer gelegentlichen kleinen Pigmentader von dunkelbrauner Farbe. Rote Fleckung kam mir nicht zu Gesicht, auch keine schwarzbräunliche, von der NEHRKORN spricht. Innenfarbe weiß bis rosaweiß. —  $k = 1,35$  bzw.  $1,36$ . (Taf. 7, Fig. 6.)

*Locustella ochotensis ochotensis*. Nach TACZANOWSKI (1891) einfarbig rosa mit nur feinen schwarzen Adern am oberen Pol oder ohne Spur von Zeichnung, nur mit etwas dunklerem Grund am dickeren Ende. —  $k = 1,39$ .

*Locustella ochotensis pleskei*. Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 514, 1938) grauweiß mit Violett-Tönung und entweder mit feinen violettbräunlichen und schwach purpurnen Pünktchen so dicht besetzt, daß sie den Grund beinahe ganz bedecken, oder, zwei- bis dreimal so häufig, mit etwas größeren Punkten und kurzen Linien violettschwärzlicher und grauer Farbe bestreut. —  $k = 1,35$ .

*Locustella naevia naevia*. Gestalt oft mehr als bei *L. fluvialis* zugespitzt, Farbton im Gesamteindruck nicht grau, sondern mehr rot. Zeichnung ebenso fein und dicht punktiert wie dort, aber am stumpfen Ende häufiger fast kranzförmig, gedrängt. Gelegentlich gröbere Blattern. Der weiße Grund ist oft rötlich getönt, die Punktierung rostrot, rotbraun oder purpurrot, dazu rötlichgrau. Am breiteren Ende dann und wann kleine dunkle Strichel. Durchscheinende Farbe weiß oder gelblich getönt. —  $k = 1,31$ . — Amerikanischen *Troglodytes*-Eiern oft recht ähnlich. — Nach langjährigen Erfahrungen alter Sammler fand man die sonst seltenen Gelege bei Brandenburg an der Havel in dem Jahr, das einem Hochwasser folgte, immer in großer Zahl.

*Locustella naevia straminea*. Ganz wie bei der Nominatform. —  $k = 1,32$ .

*Locustella lanceolata*. Eier wie bei *L. naevia* und nur unwesentlich kleiner. —  $k = 1,34$ .

*Lusciniola melanopogon melanopogon*. Eier vom gleichen Charakter wie bei *Acrocephalus schoenobaenus*, aber im Gesamteindruck weniger lehmfarben gelbbraunlich, mehr graugrünlichbraun, auch nicht so weitgehend verwaschen wie oft beim Schilfrohrsänger. Über und über sehr gleichmäßig und zart olivbraungrau oder grünlichlehmfarben gewölkt, kaum jemals gröber gezeichnet, auf blaßsteinfarbenem, hell gelbbraunlichem bis bleichgrünlichgelbem Grund, so auch durchscheinend. Recht ähnlich sind die nur erheblich kleineren Eier des hellen Typs bei *Acrocephalus paludicola*. Vorherrschend ist eine wenigstens unter der Lupe deutliche Wölkung, seltener eine Verwaschung der Wölkung bis zur Eintönigkeit. Einzelne dunkle spinnwebfeine Fäden oben oder auch in der Gürtelzone sieht man oft erst bei genauerer Betrachtung. Von einer ununterscheidbaren Ähnlichkeit mit Eiern von *Acrocephalus scirpaceus*, wie sie im CAT. BRIT. MUS. geschildert wird, konnte ich nichts entdecken. —  $k = 1,36$ .

*Lusciniola melanopogon mimica*. Ebenso.

*Phragamaticola aedon aedon* (= *Arundinax*; auch = *Acrocephalus*). Leicht gestreckte Eigestalt ( $k = 1,42$ ), mäßiger Glanz. Eigenartiges Schalenkorn wie bei *Nesillas* und *Hippolais*, diesen Gattungen auch in der Grundfärbung ähnlich: trüb rosenrot, hell rosagrau, seltener roströtlich. Statt eigentlicher Flecke sind oft nur zarte, vielfach gewundene Haarlinien und verzweigte Schnörkel sparsam verbreitet. Selbst diese können fehlen, sodaß die Eier dann einfarbig ungefleckt aussehen, nur mit einer blaßgrauen Schattenzone am den oberen Pol. Auf manchen Exemplaren hängen die feinen Züge spinnennetzartig zusammen und erscheinen wie bandartig ausgedehnte, abgelöste Schleimhautfetzen mit aufgerollten dunklen Rändern. Einige Stücke erinnern an zart gezeichnete, blaß rosagraue *Emberiza citrinella*-Eier. Die durchscheinende Farbe ist bräunlichorange und erheblich dunkler als die Grundfarbe. —  $k = 1,41$ .

*Phragamaticola aedon rufescens* (auch = *Acrocephalus*). YAMASHINA (Tori 10, 1939) gibt nur die Eigrößen an, die denen der Nominatform gleichen. Auch in der Färbung ist kein Unterschied zu erwarten. —  $k = 1,38$ . (Taf. 7, Fig. 7.)



*Acrocephalus paludicola*. Abgesehen von der im Durchschnitt geringeren Größe stimmt der früher allein bekannte Haupttyp dieser Eier weitgehend überein mit dem von *A. schoenobaenus*, ist aber meist heller und zum Teil leicht grünlichgrau getönt, weniger gelbbraun. Solche Stücke sind auf immer blassem, gelbgrünlich-weißem oder gelbgrau bis sehr hell rehbraun gehauchtem Grund ganz gleichmäßig über die gesamte Fläche in denselben, nur wenig dunkleren Farben oder in Bläß-olivbraun zartest gewölkt („gewässert“), sodaß sie beinahe einfarbig erscheinen, abgesehen von zuweilen oben auftretenden, spinnwebfeinen, dunklen Haarlinien. Durchscheinende Farbe gelbgrünlichweiß. Wie bei fast allen Sylviidae ist die Schale ganz glatt und läßt bei 10facher Vergrößerung noch keine Differenzierung der Oberfläche erkennen, auch die flachen Poren meist nur schwer, oft gar nicht.

Dem alterfahrenen Sammler GUSTAV BENKE, einem guten Kenner seiner heimatischen Avifauna bei Brandenburg a. d. Havel, verdanken wir die Kenntnis eines zweiten, stark abweichenden Eityps mit ziemlich dunkler, leicht verwischter nußbrauner Fricke lung oder Wölkung, die zwischendurch ein wenig von der sonst überall verdeckten, dunkelrahmfarbenen Grundfläche sehen läßt. Durchscheinende Farbe hellgelbbraunlich. Die Färbung dieses zweiten, in den Sammlungen Schönwetter und Henrici vertretenen Typs ist so dunkel, wie sie bei keinem der vielen daraufhin von mir untersuchten *schoenobaenus*-Gelege zu finden war, auch nicht in der großen Serie des Museums in Leiden. Benke versicherte ausdrücklich die Zuverlässigkeit der dunklen, an hellgraue Zwergeier von *Passer montanus* anklingenden *paludicola*-Eier und wies auf eine häufige Zeichnungsvariation innerhalb des Geleges hin, die schon Max Krüger-Velthusen (1849—1898) aufgefallen war. Die Färbungsbeschreibung in WITHERBY, JOURDAIN, TICEHURST & TUCKER (The handbook of British birds 2. London, 1940, S. 60) blaß gelblich, dicht bräunlichgelb gefrickelt, würde einem mittleren Typ entsprechen. Noch liegt zu wenig ganz sicheres Material vor, um untersuchen zu können, ob es sich hier um lokal bedingte Variationen der Eifärbung handelt. Den hellen Typ fand BENKE in seinem beschränkten Beobachtungsgebiet nicht, mit dem dunklen hatte es im gleichen Gebiet 50 Jahre später, 1962—1968, anscheinend auch HEISE (Journ. f. Orn. 111, S. 58, 1970) zu tun, der sie ebenfalls „wie dunkle Feldsperlingseier“ findet. — k = 1,30. (Taf. 7, Fig. 8.)

*Acrocephalus schoenobaenus*. Zusammen mit der vorigen und der folgenden Art ein von den übrigen Rohrsängern stark abweichender Eifärbungstyp, der dem von *Luscinola melanopogon* fast gleichkommt. Im Gesamteindruck nicht wie bei der erwähnten *Acrocephalus*-Gruppe deutlich gefleckt und grünlich, sondern hell olivgelbbraun bis lehmfarben ungefleckt erscheinend, weil die sich vom Grund kaum abhebende Zeichnung meist völlig verwaschen ist. Solche Stücke können den Eiern der Wiesenstelze (*Motacilla flava*) zum Verwechseln ähnlich sein. Weniger häufig ist deutliche Fricke lung oder derbere Fleckung, die dann gewöhnlich vom oberen Pol nach der Spitze hin an Dichte abnimmt und immer mehr vom mäßig glänzenden Grund frei läßt. Dessen Ton kann rahmfarben, steingrau oder hell gelblichbraun sein, wogegen die nur zuweilen gröbere Zeichnung olivgelbbraun oder heller bis dunkler graubraun und braun ist. Daher kommt neben dem vorherrschenden, im Gesamteindruck gelbbraunen Typ auch ein grauerer mit deutlicherer Fleckung vor. Durchscheinende Farbe blaß grünlichgelb. Gelegentlich oben ein dunkler Punkt oder Kritzelstrich. — k = 1,33.

*Acrocephalus bistrigiceps*. Kleine breitovale Eier ( $k = 1,29$ ) im Charakter derer von *A. schoenobaenus* und *A. paludicola*, wie diese mit nur geringem Glanz. Besser unterscheidbar als jene, da eine mäßig dunkle fahle olivgrüne Fricklung oder Wölkung auf grünlichweißem Grund bei weitem vorherrscht, wodurch die ebenfalls grüne Farbe im durchfallenden Licht verursacht wird. Da der Grund zuweilen mehr gelbgrau gehaucht ist und die manchmal gröbere Wölkung mehr hellbraun sein kann, gibt es dann und wann auch Stücke von lichtgrünlichbraunem Gesamteindruck. Immer ist die ganze Oberfläche bedeckt und die Zeichnung unscharf, mindestens leicht, meist aber stark verwischt. Derartige Varietäten finden sich, wenngleich in Minderzahl, auch bei *A. scirpaceus* mit seinen erheblich größeren Eiern, die dann in Färbung und Zeichnungstyp einigermaßen ähnlich sein können, entgegen der Meinung von HARTERT, dem wohl bei seinem Zweifel nur die gewöhnlich schärfer markiert gezeichneten *A. scirpaceus*-Eier (S. 569) vorschwebten. Von den bei BAKER (The Fauna of British India, Birds 2, Second ed., London, 1924, S. 393) erwähnten neutraltintenfarbenen Unterflecken bekam ich nichts zu sehen, von schwärzlichen Punkten oder Haarzügen kaum eine Andeutung. (Taf. 7, Fig. 9.)

*Acrocephalus concinens haringtoni*. Nach BAKER (1924, S. 397) wie leicht gefleckte Eier von *hokrae* [damals von BAKER *agricola* (s. u.) genannt, später (1933, S. 360) *agricola hokrae*], also mit rein weißem bis blaßgrünem Grund. —  $k = 1,38$ .

*Acrocephalus concinens hokrae*. Nach BAKER (1933, S. 360f.) blaßgrüner, seltener weißer Grund mit zum Teil fast schwarzbraunen und tintengrauen Flecken. Meine von ihm stammenden sechs Eier aus drei Gelegen haben jedoch fast reinweißen Grund, der nur mitteldicht, oben am dichtesten, mit kleinen, manchmal zusammengefloßenen Punkten und Flecken in fahlem olivbraunen und dunklem sepiafarbenen Ton neben bleigrauen, mehr oder weniger deutlichen Unterflecken besetzt ist. Der größte Teil der weißen Oberfläche, besonders nach der Spitze hin, ist nur ganz spärlich und zart gezeichnet. Durchscheinende Farbe blaß bläulichweiß. Neben *A. lusciniæ syrinx* sind es die hellsten aller Rohrsängereier. Ihre zugespitzte Gestalt schwankt zwischen kurz- und langoval. —  $k = 1,31$ .

*Acrocephalus concinens stevensi*. Nach BAKER ausgesprochen braun im Gesamteindruck, kühn und schwer mit hellolivbraunen und dunklerbraunen Blättern besetzt. Sie gehören demnach zum Typ der unten von mir für richtig angesprochenen bräunlichen *A. agricola brevirostris*-Eier. Die Eifärbung weicht bei dieser in tieferen Lagen brütenden Unterart noch stärker von der der im Gebirge heimischen Rohrsängerformen ab, als es zwischen den braunen Tönen bei *A. stentoreus amylæ* und den weißlichgrundigen Eiern von *A. st. brunneus* der Fall ist, von denen der erste in der Ebene, der zweite (auch) in höheren Lagen brütet. Gemäß dieser Bemerkung BAKERS scheinen also die so ganz abweichenden braunen Eier in Indien auf die Ebenen beschränkt zu sein. —  $k = 1,32$ .

*Acrocephalus agricola brevipennis* (= *a. agricola* auct.). Nach MENZBIER (Die Vögel Rußlands 2, Moskau 1905, S. 892, russisch, s. GROTE, Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 12, S. 237, 1936) zwei Färbungstypen: 1. Hellbraun, übersät mit Flecken,

die teils nur wenig dunkler als die Grundfärbung, teils dunkelbraun sind. 2. Hellolivgrau mit undeutlichen olivbraunen Flecken und Punkten.

Da bei dieser und der vorangehenden Art m. E. nicht völlige Klarheit herrscht, möge alles mir bekannt Gewordene hier berichtet werden. Nach SEEBOHM (Ibis 1882, S. 212) Größe wie von *Sylvia undata dartfordiensis*, der Grund aber blaßbraun, fast überall mit großen und kleinen dunkelbraunen Flecken besetzt, daneben blasse Unterflecke. Nach HARTERT und NEHRKORN ähnlich *A. scirpaceus*, jedoch Flecke meist klein und fein. PLESKE (Ornithographia rossica 2, St. Petersburg, 1889, S. 558f.) beschreibt *A. a. arundinaceus*-ähnliche von der Größe der *A. a. orientalis*-Eier, nämlich  $21,6 \times 15,4 = 0,126$  g, die also sicher falsch sind. Nach DAVIDSON (Ibis 1898, S. 15) wie eine Miniaturausgabe von *A. st. stentoreus*, im allgemeinen grob gezeichnet — also auch bräunliche Eier. Nach REY (Die Eier der Vögel Mitteleuropas 1. Gera-Untermhaus, 1905, S. 176) klingen Stücke aus Turkestan und den Kirgisensteppen an *A. scirpaceus* an, sind aber viel kleiner als diese und intensiver gefleckt. Grund schmutzig graugrün oder bräunlichgrün, reich und grob gefleckt oder gewölkt, viel dunkler graugrün oder olivbraun als der Grund und meist am stumpfen Ende gehäuft, zuweilen auch einzelne schwarze Punkte.

Ähnlich sind 3 Eier in Homeyers, 2 in Bambergers Sammlung und meine drei Stücke aus demselben Gebiet. Sie bilden jedoch einen Typ für sich, indem auf lehmfarbiggelbbraunem Grund im oberen Polbereich dichte, sehr grobe, sonst nur wenige kleine olivgelbbraune Flecke stehen, helle bis sehr dunkle, dazwischen einzelne mit grauem Hauch und eine Menge nur unter der Lupe erkennbare, gelbbraune Pünktchen. Nahezu wie die Abbildung 17 in NAUMANN-HENNICKE (Naturgeschichte der Vögel Mitteleuropas 2, Gera-Untermhaus 1905, Taf. 28, genannt NEUER NAUMANN, Text: S. 78), demnach vorzustellen, als wenn auf olivgelbbraunen *A. scirpaceus*-Eiern die sonst verwischte reiche Fleckung zu wenigen derben Blättern geworden und nach oben geschoben wäre. Laut CAT. BRIT. MUS. sind sechs Eier aus der Kirgisensteppe mäßig glänzend trübgrüngrau, überall graubraun und blaßgrau geblattert, am stumpfen Ende einige schwärzliche Fleckchen, kaum von manchen *A. scirpaceus* zu unterscheiden. Nach DRESSER (Ibis 1905, S. 153) sammelte Sarudny grünweiße Stücke mit dunkelgraubraunen Flecken.

Diesen im wesentlichen übereinstimmenden Angaben scheint mir BAKERS Schilderung teilweise zu widersprechen. Nach ihm (1924, S. 394) variiert die Grundfärbung von reinweiß bis blaßgrün mit dunklen und blassen, kleinen und größeren Flecken und Blättern dunkler und heller sienabrauner Farbe neben Unterflecken in Grau, Lavendel und Neutraltint, wobei die reiche Zeichnung kappen- oder ringförmig am breiteren Ende steht.

Die obigen gelbbraunen Eier schimmern blaßgelblich durch. Ihre Gestalt ist meist etwas länglich spitzoval ( $k = 1,37$ ), ihr Schallenglanz unbedeutend. Sie sind die richtig bestimmten Eier dieser Art (und zwar der Unterart *A. agricola brevipennis*, da der Brutplatz von *a. agricola* unbekannt ist. BAKER aber hat *A. concinens hokrae*-Eier als solche von *a. agricola* beschrieben. Hrsg.)

Nach dem Handbook of British birds ähneln diese Eier kleinen, schwer gefleckten Eiern von *A. scirpaceus* und messen  $D_{19} = 16,8 \times 12,8$  (15,4—18,0  $\times$  12,0—13,5 mm).

Bei den bisher bekannten Rassen der Arten *A. concinens* und *A. agricola* sehen

wir also zwei gänzlich verschiedene Eifärbungstypen, einen mitteldunklen, bräunlichen mit großen Flecken bei *concinens sterensi* und *agricola brevirostris*, einen grauweißen mit zarterer Zeichnung bei *concinens haringtoni* und *c. hokrae*. Beide kontrastieren noch schärfer als die beiden Varietäten von *A. paludicola* innerhalb der Art.

*Acrocephalus dumetorum*. Typische Rohrsängereier, aber besonders variant. Anscheinend vorwiegend grauer bis olivgrauer Grund, kleinere Flecke als bei *A. palustris*, im ganzen heller als bei dieser Art, zum Teil Übergänge nach *scirpaceus* hin. Folgende Typen lassen sich aufstellen:

1. Schmutzigweiß; mit olivbraunen, verwischten Flecken fast vollständig bedeckt oder mit sehr lockeren groben Blättern, die wie abgetupft erscheinen, neben blaugrauen kleinen Unterflecken und Punkten.

2. Schmutzigweiß; *A. palustris*-artig grob, aber hell- und dunkelsepia gezeichnet.

3. Weißlich, blaß olivgrau getönt; mit vielen kleinen und einigen mittelgroßen ganz hellen, olivbraunen, überall lose verteilten Fleckchen, dazwischen mit zarten grauen und einer Menge feiner dunkler Pünktchen. So könnten sehr kleine, äußerst zart und blaß gezeichnete Eier von *Sylvia atricapilla* aussehen.

4. Milchweiß; mit olivbraunen Spritzern, wie sie gelegentlich bei *A. arundinaceus* vorkommen.

5. Blaßrosa: rötlich gewölkt oder mit violettgrauen und rosaroten, meist hellen Flecken. Solch rote (erythristische) Stücke kommen bei *dumetorum* anscheinend öfter vor, wogegen sie bei anderen Rohrsängern nur noch für *A. schoenobaenus* und *palustris* als ungemein seltene Ausnahme festgestellt wurden. —  $k = 1,31$ .

*Acrocephalus palustris*. Gut kenntliche Eier, die in ihren gewöhnlichen Varietäten immer leicht zu bestimmen sind. Zum Teil wie Miniaturen von *A. arundinaceus*-Eiern, aber fast stets blasser und häufiger hellbläulichgrau als grünlich getönt, beinahe glanzlos. Der grünliche Hauch frischer Eier verliert sich in den Sammlungen, hält sich aber als durchscheinende Farbe länger, bis er auch da in Bläulich- oder Gelblichweiß umschlägt. Charakteristisch ist die mehr oder weniger grobe, nur mäßig dicht fast über die ganze Oberfläche verbreitete Zeichnung mit ziemlich rundlichen, weitläufig isoliert stehenden Blättern und heller umrandeten Tüpfeln von hell bis dunkel olivgrünlichbrauner bis schwarzbrauner Färbung, zwischen denen sich ebenso gestaltete hellblaugraue kleine und große Unterflecke neben feinen Punkten viel stärker bemerkbar machen als bei allen anderen Arten der Rohrsänger (*Acrocephalus*). Bei stärksten gezeichneten Schalen überdecken große dunkle Sepiaflecke hellere olivbraune, unter denen graue liegen. Neben solchen klecksig-scheckigen Stücken kommen sehr helle vor, die auf trübweißem Grund sporadisch verteilt nur wenige blaßgraue und lehmigelbe runde Blättern zeigen. Kappenartige Verdichtung im oberen Polbereich habe ich wiederholt beobachtet, ausgesprochene Kranzbildung kaum. Ausnahmsweise sehr dicht und stärker verwischt gezeichnete Eier können denen von *A. scirpaceus* nahe kommen, aber doch nicht mit ihnen verwechselt werden, schon wegen des dunkleren olivbraunen Gesamttons im Gegensatz zu dem immer viel helleren, mehr weißlichen von *palustris*. —  $k = 1,37$ .

*Acrocephalus scirpaceus scirpaceus*. Oft breitoval ( $k = 1,35$ ). Bis in die Spitze hinein über und über dicht wolkig verwischt gezeichnete Eier fast ohne Glanz. Von ihrem grauweißen bis blaßgrünlichweißen oder hell olivbräunlichen Grund lassen sie oft nur ganz wenig sehen; sie scheinen grünlichweiß durch. In manchen Gelegen sind die kleinen und mittelgroßen hell oder dunkel fahl olivbraunen Flecke, obgleich verwischt, doch noch als solche deutlich getrennt erkennbar, besonders bei denen ohne braunen Ton in der Grundfärbung, wobei es auch Stücke mit olivgrauer Zeichnung gibt. Bei andern aber können die zahllosen dunklen Frickel und Wischer weitgehend verwaschen sein. Dabei kann die sonst vorherrschende Tendenz zur Verdichtung am breiteren Ende verloren gehen. Ein weiterer Typ mit trübweißem Grund nähert sich durch schärfer ausgeprägte Fleckung im Zeichnungscharakter, jedoch nicht in der Färbung, dem der *A. palustris*-Eier, bleibt aber durch seine nicht rundlichen, nach oben hin zusammengedrückten, kleinen und großen dunkel olivbraunen, teilweise zusammengefloßenen Tüpfel gut unterscheidbar. So helle Stücke mit zart bläulichem Hauch wie oft bei *A. palustris* kommen bei *scirpaceus* überhaupt nicht oder nur abnorm vor. (Bläulich-grüne ausnahmesweise bei Oxford nach ALLIN in CHRISTIE, Ool. Rec. 42, S. 79, 1968). Die dort sich vordrängenden grauen Unterflecke treten hier fast unsichtbar zurück, soweit sie nicht, wie oft, überhaupt fehlen. Zusätzliche schwarze Punkte oder Haarstriche sieht man selten. Grauere Varietäten klingen zum Teil an hellste Eier des Feldsperlings (*Passer montanus*) an. Abnorme Eier im Britischen Museum kommen großen von *Sylvia curruca* nahe, aber *A. arundinaceus*-ähnliche, die bei NIETHAMMER (Handbuch der deutschen Vogelkunde 1. Leipzig, 1937, S. 231) erwähnt werden, sah ich nicht. Es fehlen deren dunkelste Flecke.

*Acrocephalus scirpaceus fuscus*. Nach den (wenigen) Maßen und Gewichten von R. KREUGER/T. STJERNBERG (1972) dünnschaliger und länglicher als die Eier der Nominatform. —  $k = 1,43$ .

*Acrocephalus baeticatus cinnamomeus*. Nach LYNES (Ibis 1925, S. 83) wie bei *A. scirpaceus*, aber kleiner.

[Zwei von ROSS A. J. WALTON, der die Vögel gesehen hat, in Zarafeni (Farafeni?), North Bank Division. Gambia, am 23. VIII. 1945 gesammelte Eier, aus tiefem, in Gras angebrachtem Napfnest, wurden nicht in die Liste aufgenommen, da die Art westwärts bisher nur bis zum Tschadsee und Nigeria bekannt ist. Ihre Maße lt. brieflicher Mitteilung von T. STJERNBERG aus der Collectio R. Kreuger:  $18,9 \times 12,9$  und  $18,2 \times 12,6 = 0,09$  g, was durchaus für diese Art zutreffen könnte. Hrsg.] —  $k = 1,27$ .

*Acrocephalus baeticatus suahelicus*. Nach Sammlung Schönwetter und nach GROTE (Journ. f. Orn. 61, S. 140, 1913) von den Eiern der folgenden Form nicht verschieden. —  $k = 1,38$ . — Ostafrikanische Stücke im Senckenberg-Museum und in Berlin, die wohl mit den Maßen in die der nächsten Form eingefügt worden sind, klingen an helle *A. palustris*-Typen an, weisen aber fahlere, hellolivbraune und graue, Zeichnung auf, die oben zusammenfließt. Dabei ist der Grund vorwiegend grauweiß, die Fleckung hell- und schmutzigh Braun. meist verwischt, die durchscheinende Farbe gelbgrünlichweiß. In den Sammlungen sieht man von grüner oder bläulicher Tönung so gut wie nichts.

*Acrocephalus baeticatus baeticatus*. Ältere Eier erscheinen wie blasse, glanzlose, fahlbraun verwischt gefleckte oder braungrau hell gewölkte von *A. scirpaceus* mit spitzbreitovaler Gestalt ( $k = 1,34$ ). Frische Stücke haben nach JAMES (Ool. Rec. 11, S. 54—57, 1931) grünlichbraune und grünlichgraue kleine Flecke oder Blättern auf bläulichweißem Grund.

*Acrocephalus baeticatus hallae*. NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 264, 1940) fand frische Schalen ähnlich stumpfoval wie bei *b. baeticatus*, auf weißem, grüngrau getöntem Grund ziemlich gleichmäßig mit mittelgroßen olivbraungrünlichen und hellgrauen Flecken bedeckt, die am stumpfen Ende gedrängter waren, daneben mit einzelnen schwarzbraunen Pünktchen und Strichen. Andere Eier waren reinweiß mit sehr feinen, weitere mit recht groben Flecken gezeichnet.

*Acrocephalus stentoreus stentoreus*. Neben grünlichen Typen oft mehr bräunliche. Die Stücke im Museum Koenig sind auf grünlichweißem Grund dunkel und fahlleberbraun sowie aschfarben gefleckt und gepunktet, weniger grob als bei *A. a. arundinaceus*. —  $k = 1,35$ .

*Acrocephalus stentoreus brunnescens*. Nach BAKER variiert die Grundfarbe von reinweiß bis gelblich- oder grauweiß; manchmal ist sie stark grün getönt. Die ziemlich derben, unregelmäßig geformten Blättern sind tief schwarzbraun und sienabraun, die bei grünen Exemplaren auftretenden Unterflecke lavendelgrau. Kein Schalenglanz. Länglichovale Eigestalt ( $k = 1,43$ ).

*Acrocephalus stentoreus meridionalis*. Nach BAKER (1933, S. 357) wie bei *brunnescens*. —  $k = 1,36$ .

*Acrocephalus stentoreus amyae*. Wie bei der vorigen Rasse und ebenso klein aber von mehr bräunlichem Gesamteindruck. —  $k = 1,37$ .

*Acrocephalus stentoreus siebersi*. Bei HOOGERWERF (1949, S. 208) und HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) sind die grünlich-, anscheinend seltener bläulichweißen Eier denen von *A. a. arundinaceus* ähnlich. —  $k = 1,36$ .

*Acrocephalus stentoreus meyeri*. Die wenigen bisher bekannt gewordenen Eier zeigen nichts von grünen und braunen Tönen, auch keine größeren Flecke wie die vorigen Formen, haben vielmehr auf schön hellblauem Grund nach oben hin nur wenig dichter stehende schwarze, blaugraue und sepiabraune Punkte, von denen kleine und etwas größere ziemlich locker verteilt sind, etwa im Zeichnungscharakter dunkel und grob punktierter Eier von *Motacilla alba*. Blaßblau durchscheinend. Schale sehr dünn. —  $k = 1,42$ .

*Acrocephalus stentoreus australis*. Wie bei *s. stentoreus* im Grunde sowohl grauweiße bis bleichbläulichweiße Typen neben blaßgelblichbraunen, die aber wohl weniger häufig auftreten, mit kleinen und größeren Flecken in verschiedenen hellen oder dunklen braunen Tönen, manchmal kühn geblattet in Umber und Olivbraun neben Grau, dann wieder mehr verwischt gezeichnet. Gelbbraune Stücke sind zum Teil gefrickelt oder über und über wolkig gefleckt in Umber, Olivbraun und Schwarzgrau, solche mit bläulichweißem Grund oft schwer pur-

purschwarz und blaugrau geblattet. Manche erinnern an *A. palustris*, die im Britischen Museum an *A. arundinaceus*, zeigen aber mehr grauweißen Grund. —  $k = 1,39$ .

*Acrocephalus arundinaceus arundinaceus*. Eier von unverkennbar eigenem Charakter, mit einer nur unerheblichen Variation in Färbung und Zeichnung, von in den gewöhnlichen Grenzen abändernder Gestalt und nur mäßigem Glanz, mit reicher, nach oben hin dichter und gröber werdender Zeichnung, die sich über die gesamte Oberfläche erstreckt. Zum Teil sich überdeckend, stehen auf meist bläulich- oder grünlichweißem bis hellblauem oder -grünem Grund in der Regel zunächst mäßig viele kleine dunkle Punkte und Stipperchen, dann etwas größere heller olivbraune, zuoberst lose verstreut dunkel sepiabraune bis schwarze Flecke verschiedener Größe und Gestalt, manchmal ziemlich kühn und selbst flatschig, wobei jedoch zwischendurch viel Grund frei bleibt. In dieser Mischung finden sich auch blaßgraue Unterflecke, die nicht immer stark ausgeprägt sind. Andere Stücke ohne alles Grün und Blau tragen auf schmutzigweißem Grund fahlbraune und trübgraue Spritzer, manchmal von mehr gleichartiger Größe und mehr gleichmäßiger Verteilung, mit oder ohne die stärkeren Kontraste der zuerst erwähnten Varietäten. Dabei sind die schwärzlichen Flecke vorwiegend schärfer markiert oder abgerundet, die olivbraunen mehr verwischt und gleichzeitig in mehreren Tönen vertreten, wogegen die ganz dunklen Tupfen oft allein stehen, und zwar hauptsächlich auf bläulichem Grund. Von den nicht eben häufigen anomalen Färbungstypen zeigt der eine im Britischen Museum eine grauweiße spitze Eihälfte, an die sich als drittes Viertel ein lichtolivfarbener Gürtel schließt, während der Rest in einer dunkelolivbraunen Kappe mit umberbraunen Flecken besteht. Ein wiederholt beobachteter, absonderlicher Typ ist leicht glänzend ungefleckt rahmweiß, abgesehen von sehr vereinzelt, ganz unauffälligen grauen Unterfleckchen, wie viele Eier von *Sylvia nisoria*. So ist ein von Dr. Johann OTTOW in Grünau bei Berlin gesammeltes, fast weißes Sechsergelege meiner Sammlung mit dunklem Kuckucksei (*Cuculus canorus*), ein Zeichen, daß für den Eindringling die Färbung der Nesteier keine Rolle spielt. Diese scheinen hier bläulichweiß durch, im Gegensatz zu den normalen Eiern mit blaßgrüner Innenfarbe. Kranzbildung ist selten. —  $k = 1,40$ . (Taf. 7, Fig. 10.)

*Acrocephalus arundinaceus zarudnyi*. Wie die Nominatform. —  $k = 1,42$ .

*Acrocephalus arundinaceus griseldis*. Eier teils wie bei *A. scirpaceus*, teils wie bei *A. palustris*, nur etwas größer als diese. —  $k = 1,33$

*Acrocephalus arundinaceus orientalis*. Die Eier dieser und aller übrigen Rassen der Drosselrohrsänger dieser und voriger Art zeigen den gleichen Charakter wie die der Nominatform *a. arundinaceus*; sie sind nur meist kleiner. *Orientalis* ist oft zarter gefleckt und im Gesamteindruck heller, sonst ganz wie *A. stentoreus brunnescens*. —  $k = 1,38$ .

*Acrocephalus lusciniæ syrinx*. Nach FINSCH milchweiß mit großen tiefbraunen und feineren grauen Flecken und Punkten, die oft einen Kranz bilden. Viele in Tring und London gesehene Stücke sowie die in Nehrorns und meiner Sammlung sind wie *A. a. arundinaceus*, aber im Grunde grauweiß bis reinweiß, auch in

der auf das obere Eidrittel beschränkten Zeichnung ohne alle grünen oder bläulichen Töne. Die groben, zum Teil ineinander fließenden Flecke und Blättern sind hell und dunkel sepiabraun, manchmal fast schwarz. Dazwischen stehen noch leberbraune und graue, von denen sich einige kleine auf die übrigen zwei Drittel der Oberfläche verlieren. J. H. BRANDT (Condor 64, S. 429, 1962) beobachtete gelegentlich grünliche oder schwach braungelbliche Tönung der weißen Grundfärbung. Durchscheinende Farbe gelblichweiß. Gestalt länglichoval ( $k = 1,37$ ). (Taf. 7, Fig. 11.)

*Acrocephalus lusciniæ rehsei*. Nach NEHRKORN mattgrünlicher Grund mit meist gleichmäßig verteilten, größeren und kleineren, schwarzen, grauen und bleigrauen Flecken. Die zugehörnde Abbildung zeigt aber ein gleichpolig geformtes Ei, das auf blaßgrünlichem Grund viele gleichmäßig verteilte, sehr kleine lehmfarbene Fleckchen trägt mit einer Anzahl ungleichmäßig verstreuter grober Blättern dunkelolivbrauner Färbung neben einzelnen grauen Unterfleckchen, wie bei lebhaft gefärbten *A. palustris*. —  $k = 1,40$ .

*Acrocephalus familiaris*. Wie *A. a. orientalis*, sowohl in der Größe als in der gegenüber *A. a. arundinaceus* zarteren Zeichnung. —  $k = 1,34$ .

*Calamocichla rufescens rufescens* (auch zu *Acrocephalus*). Stumpfbreit oval ( $k = 1,32$ ). Von den folgenden kaum verschieden. Grundfärbung weiß bis grünlich gehaucht. Kleine gelbbraune und graue, spärliche Punkte und Spritzer, dichter im oberen Polgebiet. Wie fein und locker gezeichnete Eier von *Motacilla alba*, nach SERLE (in BANNERMAN, The birds of Tropical West Africa 8. London, 1951, S. 426) aber auf grauweißem, grünlich gehauchtem Grund dicht fein und gröber schwarz, dunkelgrau und dunkelgelblichbraun gefleckt, mit aschgrauen Unterflecken.

*Calamocichla rufescens nilotica*. Nach CHAPIN (The birds of the Belgian Congo 3. in: Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 75 A, S. 448f., 1953) weiß, fein braun gefrickelt und gröber dunkelbraun gefleckt. —  $k = 1,36$ .

*Calamocichla gracilirostris parva*. Blaß bläulichweiß mit dichter Fleckung in verschiedenen Brauntönen (PRAED & GRANT 1955). —  $k \sim 1,33$ .

*Calamocichla gracilirostris leptorhyncha*. Vorwiegend wie kleine, nur grau gezeichnete *Motacilla alba*-Eier, was mit REICHENOW (Die Vögel Afrikas 3. Neudamm, 1905, S. 575) übereinstimmt, der von Fischer gesammelte Eier beschreibt. Dazu paßt gut das Ei von der Sansibar-Küste, das NEHRKORN *Bradypterus brachypterus* (V.), recte *baboecala*, zuschrieb. Diese Art fehlt auf Sansibar. Es trägt auf grauweißem bis graubläulichem Grund *Motacilla*-artige hell- und dunkelgraue bis schwarze, meist sehr dicht stehende kleine bis sehr große Flecke. Im Gegensatz zu diesen besaß Kutter eine Serie, die Übergänge zu den Eiern von *Acrocephalus palustris* zeigte. Neigung zu kurzovaler Gestalt ( $k = 1,31$ ); fast glanzlos, blaßgelbgrün durchscheinend. Grundfärbung trübweiß bis blaßgrau. Grauviolette und braungraue Fleckchen verbreiten sich gewöhnlich über die ganze Oberfläche; dunklere auf andern Stücken liegen mehr am breiteren Ende. Auch nach VAUGHAN (Ibis 1930, S. 27) reichlich braun und purpurn gezeichnet, auf bläulichgrünem Grund.



*Calamocichla gracilirostris zuluensis*. Nach BELCHER auf rahmfarbenem Grund dicht trübbraun gefrickelt, mit Fleckenkappe am stumpfen Pol, nach BENSON (Ibis 1944, S. 404) blaß graugrün, braun und blaß lila gezeichnet, fast kappenförmig am stumpfen Pol. —  $k = 1,33$ .

*Calamocichla gracilirostris gracilirostris* (oft zu *Acrocephalus*). Trübweiß bis rahmfarben, nach dem stumpfen Ende hin dichter gewölkt in verschiedenen braunen und purpurnen Tönen. Solche Eier klingen an stark verwaschene von *Acrocephalus scirpaceus* mit schmutzigweißem Grund und graubraunen Flecken an. [Wegen des grünlichweißen Grundes und der großen Maße möchte ich auch die beiden im CAT. BRIT. MUS. als *Bradypterus brachypterus* vom Kap beschriebenen Eier hierher stellen; sie sind dicht rötlichgrau und grauviolett gefleckt und marmoriert. Nach ROBERTS (1957) weiß oder weiß mit grünlichem oder bläulichem Hauch und dicht mit winzigen schwarzen bis blaß sepiabraunen sowie einigen aschgrauen Unterflecken bedeckt. Es ergibt sich also wie bei der vorigen Rasse eine ziemlich große Variationsbreite. Hrsg.] —  $k = 1,33$ . (Taf. 7, Fig. 12.)

*Calamocichla newtoni* (auch zu *Acrocephalus*). Nach HARTLAUB (Die Vögel Madagaskars, Halle a. S. 1877, S. 115) „hellgraulichweiß, dicht gefleckt mit blassem lila, orangebräunlich und haarbraun“, offenbar aus der Beschreibung NEWTONS (Ibis 1863, S. 344), der die Grundfärbung als grünlichweiß bezeichnete und das Nest ähnlich dem von *Acrocephalus scirpaceus* fand. Daß auch dessen Eier denen der *C. newtoni* ähneln sollen, wie NEHRKORN meint, kann ich bei den mir bekannt gewordenen Stücken ganz und gar nicht finden, und auch nach RAND (1936, S. 440) sind sie anders, auf bläulichweißem Grund unregelmäßig fein oliv und olivbraun, darunter grau gefleckt. Ich finde sie fast glanzlos trübgrauweiß mit nur sehr kleinen, aber scharf markierten dunkelschiefergrauen und sepiabraunen Flecken überall ziemlich gleichmäßig mitteldicht besetzt, zwischen denen sich erst bei genauer Betrachtung noch hell olivbraune und hellgraue zeigen, am unteren Ende hauptsächlich feinste. Der ursprünglich graugrüne Hauch blieb nur als gelbgrünlichweiß durchscheinende Färbung erhalten. Gesamteindruck: Auf schmutzigweißem Grund mit schwarzgrauer Farbe über die ganze Fläche locker und zart gefleckt, entfernt ähnlich dunkel gezeichneten Eiern der Bachstelze (*Motacilla alba*) oder länglichen Rieseneiern von *Phylloscopus sibilatrix*. —  $k = 1,39$ .

*Chloropeta natalensis batesi*. Eier nach OGILVIE-GRANT (in BATES, Ibis 1911, S. 526f.) wie bei der Nominatform sehr zart gezeichnet. Einzelne Stücke zeigen eine unbestimmte, trüb nelkenrote, verwaschene Kappe. —  $k = 1,33$ .

*Chloropeta natalensis massaica*. Nach MOREAU ungefleckt rahmfarben. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 64) sehr blaß nelkenrötlich und fast ungefleckt bis auf eine Kappe verloschener rötlichbrauner Brandflecke sowie purpurner Unterflecke und Wölkungen. —  $k = 1,27$ .

*Chloropeta natalensis similis*. Ähnlich *n. natalensis*, der rahmfarbene Grund anscheinend etwas dunkler, gleichmäßig, aber spärlich braun und aschgrau punktiert (BELCHER), nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 27, 1966) vor allem am stumpfen Ende. —  $k = 1,34$ .

*Chloropeta natalensis major*. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centrale 8°, Zool. 185, S. 163, 1971) rosaweiß, nach dem stumpfen Pol zu kräftiger rosa getönt, dort auch dichter als anderswo stehende kleine braunrote Flecke. —  $k = 1,23$ .

*Chloropeta natalensis natalensis*. Teils breite, teils schmale Eigestalt ( $k = 1,36$ ). Weiß oder mit rötlichem Schimmer, manchmal ungefleckt. In der Regel aber schöne rosarote bis rosabraune, deutlich hervortretende Punkte und zarteste Spritzer in lockerem Kranz am oberen Ende, sonst nur da und dort vereinzelte Stipperchen, nicht immer ein paar violettgraue dazwischen, im Charakter heller, zart gezeichneter *Terpsiphone*-Eier. Nach BELCHER im Niassaland rahmfarben, mit kleinen braunen und verloschen aschgrauen Flecken sparsam besetzt, unter denen sich zuweilen auch einige gekrümmte zarte Kritzel befinden.

*Sphenoeacus afer transvaalensis*, *natalensis* und *afer*. Schmutziggrau bis gelblich-weiß mit ganz verloschenen grauen bis blaßgrauen Unterflecken, die manchmal eine Art Kappe bilden. Keine Oberflecke. Sehr ähnlich den blassen Eiern von *Sylvia nisoria*, auch denen von *Hypocolius ampelinus* bei den Bombycillidae. Länglichoval ( $k = 1,40$  bzw.  $1,32$  bzw.  $1,46$ ).

*Achaetops pycnopygius* (= *Chaetops*; auch zu *Sphenoeacus*). Die von HOESCH 1936 wohl erstmalig gefundenen, sicher bestimmten Eier sind auf glattem, aber glanzlosem weißen Grund mit mittelgroßen, leuchtend fuchsigroten bis rostbraunen und violettgrauen Flecken am stumpfen Ende gezeichnet, die hauptsächlich in einem Kranz stehen und sich in mehreren Schattierungen überdecken; zartere Fleckchen fehlen auch sonst nicht, lassen aber immer viel Grund frei. Gestalt nahezu elliptisch ( $k = 1,38$ ). Poren flach, Korn auch bei zehnfacher Vergrößerung noch sehr fein. Durchscheinende Farbe weiß.

Recht ähnliche Eier findet man bei *Macronous gularis woodi* und *M. g. montanus* unter den Timaliidae sowie bei *Icteria* und *Seiurus* unter den Parulidae. Die Eier der Turdiden *Chaetops frenatus* und *Cossypha caffra*, bei denen *A. pycnopygius* früher stand, sind ganz anders. Näheres siehe SCHÖNWETTER (in: HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn. 88, Sonderh. S. 262, 1940).

*Melocichla mentalis mentalis* (auch zu *Sphenoeacus* gestellt). Nach SERLE (Ool. Rec. 18, 1938, siehe BANNERMAN 8, 1951, S. 436f.) sehr schöne Eier. Glattschalig, glänzend, warm rotbraun bis purpurbräunlich, dicht und dunkel in verschiedenen braunen und lila Tönen gefrickelt und gewölkt. Selbst innerhalb des Geleges sehr verschieden. Gestreckt oval ( $k = 1,43$ ).

*Melocichla mentalis amauroura*. Nach CHAPIN (1953, S. 424) rötlichweiß, braunrot gewölkt, mit einem satter gefärbten Kranz um den stumpfen Pol. —  $k = 1,37$ .

*Melocichla mentalis orientalis*. Nach BELCHER bräunlich mit rosa Hauch. Die dunklen Flecke neigen zur Kappenbildung. Für den Vogel recht große Eier. —  $k = 1,45$ .

*Hippolais*. Obwohl alle Eier dieser Gattung im wesentlichen den gleichen Charakter tragen, kann man sie doch in Gruppen zusammenstellen, denen das

in der Regel fast völlige Fehlen des Schallenglanzes und die Zeichnung durch locker überall verstreute, meist rundliche, tiefbraune bis schwarze Punkte gemeinsam ist. Viele kleine Punkte sind mit einer Anzahl größerer gemischt, im ganzen mäßig dicht, immer scharf markiert, selten brandfleckig. Grundfärbung:

1. Mitteldunkel rosarot: *icterina*, *polyglotta*; etwas heller: *olivetorum* und *c. caligata*;

2. blaßrosa bis rosagrau, zum Ausbleichen in Grauweiß neigend: *languida*, *pallida*;

3. hellgrau bis weiß, nur, wenn frisch, zum Teil rosa gehaucht: *caligata rama*.

Hinsichtlich der Eigestalt zeigen *icterina*, *polyglotta*, *olivetorum*, *languida* und *pallida reiseri* das gewöhnliche Oval ( $k = 1,33-1,37$ ). Gestreckter ist *pallida opaca* ( $k = 1,42$ ), kurzbreitoeval sind dagegen. *p. pallida*, *pallida elaeica*, *caligata caligata* und *c. rama*, besonders die beiden letzten mit  $k = 1,26$  und  $1,28$ .

*Hippolais icterina icterina*. Am lebhaftesten und reinsten rosenrot gefärbt in helleren und dunkleren Schattierungen, recht konstant. Ziemlich seltene Varietäten haben einen grauen oder bräunlichen bis lachsfarbenen Hauch im Rosa und zuweilen statt der schwarzen runden Punkte oder neben solchen einzelne kurze dunkle Strichel. In noch selteneren Fällen laufen lange spinnwebdünne Fäden in verschiedenen Richtungen über die Oberfläche, was bei den anderen Arten kaum je beobachtet wird. Unterflecke kommen fast niemals vor, wohl aber ungefleckte und sogar weiße Eier. Bei einem zerbrochenen des letzten Typs fand ich zwischen Mammillen- und Prismenzone eine deutliche Schicht dunkelbraunen Pigments, also eine vorzeitige Ablagerung des normalerweise die Grundfärbung und Fleckung erzeugenden Farbstoffs. Das eigenartige Korn gleicht dem bei *Nesillas* zu beschreibenden. Man sieht unter der Lupe deutlich die zu kleinsten Gruppen zusammengetretenen Prismenköpfe, dazwischen zahllose winzige dunkle Täler; es ist also keine Cuticula vorhanden. Die Poren fand ich nicht deutlich sichtbar, im Gegensatz zu SZIELASKO (Journ. f. Orn. 61, S. 251 u. Taf. 1, Fig. 9, 1913). Als durchscheinende Farbe zeigt sich ein blasses, oft gelblich getöntes Rosa. —  $k = 1,35$ .

*Hippolais polyglotta*. Rosa wie *H. icterina*, nur unbedeutend kleiner. Nach REY jedoch oft feiner gefrickelt, die Oberfläche mit kaum sichtbaren zarten Wölkchen und ungemein feinen Kritzeln und Haarlinien bedeckt. Innenfarbe gelbrosa. —  $k = 1,34$ . (Taf. 7, Fig. 13.)

*Hippolais olivetorum*. Größer und etwas blasser als die Eier der beiden vorigen Arten. Pater SCHMITZ erhielt ein Gelege mit glänzend milchweißem Grund (Z. f. Ool. 21, S. 26, 1911). Der Rosaton bleicht aus. Poren deutlicher als bei *icterina* und *polyglotta*. Gelbrosa bis orange durchscheinend. In der großen Serie des Britischen Museums nicht ein einziges Ei mit spinnwebfädenartigen Linien. Höchstens waren dort ein paar Strichel zu sehen. —  $k = 1,35$ .

*Hippolais languida*. Blaß graurosa, betonter rosa als bei *p. pallida*. Kritzel statt der Punkte anscheinend seltener als bei den anderen Arten, aber zuweilen sind schwache, kaum bemerkbare graue Unterfleckchen vorhanden. —  $k = 1,40$ . (Taf. 7, Fig. 14.)

*Hippolais pallida reiseri*. Nach T. STJERNBERG (briefl. 1973) heller als *H. icterina*, also deutlich rötlich. Sehr dünnchalig. —  $k = 1,37$ .

*Hippolais pallida opaca*. Oft rötlicher als *pallida* und *elaiea*, also dunkler, aber ausbleichend, überdies größer, auch als *reiseri*. Sehr dünnchalig. Etwas länglich oval ( $k = 1,43$ ). Gelblichweiß durchscheinend.

*Hippolais pallida pallida* und *elaiea*. Grundfärbung hellgrau mit geringer, bald ausbleichender rötlicher bis violetter Tönung. Statt zarter Punkte zuweilen einige feine Strichel oder Haarzüge, dazu gelegentlich ein paar hellaschgraue Unterflecke. Meist kurzovale Gestalt ( $k = 1,31$ ). Bläßgelb bis gelblichrosa durchscheinend. Gesamteindruck mehr grauweiß als rötlich. Nach DEMENTIEW u. a. (1954, S. 328) sind zentralasiatische Eier von *elaiea* kleiner als griechische:  $16,3 \times 12,8$  Kara-kum und  $16 \times 12$  mm Kysyl-kum nach SARUDNY (1896 bzw. 1915) gegen  $17,4 \times 13,0$  aus Griechenland, was aber wohl für Reihen nicht gelten wird.

*Hippolais caligata caligata*. Nicht weißlich wie die folgende *c. rama*, sondern rosa wie eine Zwergausgabe von *icterina*, jedoch in der Grundfärbung trüber, in der Gestalt breiter ( $k = 1,26$ ), gelb bis hell orange durchscheinend. Neben schwarzen Punkten verschiedener Größe auch nicht selten einige feine Schnörkel oder Linien.

*Hippolais caligata rama*. Breitovale ( $k = 1,28$ ), völlig glanzlose kleine Eier, die in ihrem Gesamteindruck am weitesten von denen der *H. icterina* abweichen. Grundfärbung vorwiegend fast reinweiß oder kaum merklich grau getönt, nur gelegentlich schwach rosa oder rahmfarben, nach BAKER sogar grünlich gehaucht, eine Tönung, die man in dieser Gattung nicht erwartet. Trotz ihrer geringen Größe oft so grob schwarz gepunktet wie bei den größeren Arten, meist aber weniger rundlich, nicht selten zart bekritzelt, zuweilen nur äußerst fein punktiert. Kleine blaugraue Unterflecke häufiger als bei allen Verwandten, ebenso eine leichte Verdichtung der Zeichnung auf der breiteren Eihälfte.

[Die erwähnten Zeichnungen können nach BAKERS ausführlicher Beschreibung (1933, S. 402f.) auch auf dunkelgrauem Grund stehen. Bläß gelbbraunlichweiße Eier sind mit zahllosen grauen Spritzern besetzt, die eine Kappe am stumpfen Ende bilden und sonst spärlich verteilt sind; dazu können bei diesem Typ einige schwarze Fleckchen kommen. Weiße Typen ähneln nach BAKER kleinen Eiern von *Emberiza cirrus* mit ihren schwarzen Linien. Kritzeln und Fleckchen sowie blaßgraulila Unterflecken. Andere sehen trüb nelkenrötlichen, rahmfarbenen oder blaß gelbbraunlichen von *Emberiza calandra* mit purpurschwarzen, blaßlila und rötlichgrauen, manchmal zahlreichen und immer am stumpfen Ende dichteren Linien. Flatschen und Kritzeln ähnlich. Ein weiterer Typ gleicht dem vorigen; aber die Schnörkel sind rotbraun und die Unterzeichnung rötlichgrau; manchmal sind nur lange Schnörkel und diese nur in einem Kranz um den stumpfen Pol vorhanden. Außerdem gibt es Eier, die auf den verschiedenen erwähnten Grundfärbungen purpurn oder lilagrau gewölkt und darüber mit einigen schwarzen oder dunkel rotbraunen Zeichnungen versehen sind. Ausnahmsweise ist der Grund ganz rein weiß. Wenige Eier ähneln nach BAKER denen von *H. pallida*

*pallida* und *p. elaeica*. Hrsg.] Viele erinnern nach SCHÖNWETTER an schwarz punktierten von *Phylloscopus collybita*. Durchscheinende Färbung weiß oder ganz leicht getönt. (Taf. 7, Fig. 15.)

*Chaetornis striatus*. Diese und die folgenden Arten sind zum Teil unsicher untergebracht, sollten aber nicht hinter den Sylvien, *Phylloscopus* und *Orthotomus* stehen, um der letzteren oologischen Zusammenhang mit *Cisticola* nicht zu stören. — Zeichnungscharakter wie bei *Locustella fluviatilis*. Nur geringer Glanz. Auf weißem bis leicht rosa gehauchtem Grund mit am stumpfen Ende dichter stehenden Pünktchen und nicht viel größeren Fleckchen rosabrauner, lilaroter und purpurgrauer Farbe übersät, von denen sich nur die dunkleren, überall locker verteilten, gut abheben, —  $k = 1,35$ .

*Nesillas typicus typicus* (= *Ellisia*). Meist glanzlose Eier vom gleichen Färbungscharakter wie bei *Hippolais icterina*, jedoch ohne deren rundliche Punkte. Drei Haupttypen:

1. Bräunlichrot verwischt gefrickelt oder überaus dicht sehr fein gewölkt, so daß der rosa Grund nur eben noch zu erkennen ist und das Ei fast einfarbig erscheint. Dazu einzelne dünne dunklere Haarlinien, die sich nur wenig abheben, ähnlich wie bei *Phragamaticola*, im ganzen das Ei aber viel brauner und dunkler als bei dieser größeren Art. Auch bei *Megalurus*-Schalen der dunkelsten Varietät und bei *Anthus trivialis* sah ich zum Teil recht ähnliche Eier.

2. Kontrastreicher Typ sehr schöner Eier vom Zeichnungscharakter derer von *Emberiza citrinella*, aber im Gesamteindruck nicht grau, sondern rosa. Auf dem hell rosaroten Grund sieht man zunächst ebenso gefärbte, nur wenig dunklere und auch graue Wolken, die unregelmäßig und locker von langen, sich scharf abhebenden faserigen, dunkelpurpurbraunen Linien überzogen sind. Diese Linien beginnen zum Teil in eckigen, fast schwarzen Fleckchen und Kritzeln und winden sich, verschieden dick, in mehrerlei Richtungen hin und her. Solche Stücke können für erythristische Goldammereier (*Emberiza citrinella*) gehalten werden, sind jedoch länglicher geformt.

3. Seltener findet man auf mehr bräunlichem bis blaß terrakottfarbenem Grund neben kleinen wolkigen, hellbraungrauen Unterflecken weitläufig verstreute dunkelbraune zarte Spritzer, Schnörkel und Kritzel, ohne Haarlinien.

Das leicht gerauhte Schalenkorn ist eigenartig, indem die Glätte durch unzählige, winzigste, gleichartige, dunkle Grübchen unterbrochen erscheint, die eng aneinander liegen. Merkwürdigerweise sah ich solch Korn nur noch bei den ebenso ungewöhnlich gefärbten Eiern von *Hippolais*, *Phragamaticola* und *Sericornis*. Im Gegensatz zu SZIELASKO (1913) ist das Korn also nicht wie bei den Rohrsängern (*Acrocephalus*). Durchscheinende Farbe gelbrötlich bis bräunlich-rosa. —  $k = 1,33$ .

*Nesillas typicus lantzi*. Wie *t. typicus*. Die wenigen gesehenen Eier waren gegenüber dieser Rasse im Grunde dunkler graurosa, aber ähnlich, wenn auch schwächer, gezeichnet, und mehreren fehlten die feinen Haarlinien. —  $k = 1,35$ .

*Nesillas typicus longicaudatus*. BESSON (Ibis 103b, S. 82, 1960) beschrieb 2 Zweiergelege als blaßgefärbte, glänzende Eier vom Typ des *Phyllastrephus flavo-striatus* mit der Zeichnung von *Emberiza schoeniclus*: auf blaß purpur-nelken- bis

krepprötlichem Grund spärlich, aber grob purpur- und schokoladenbraun geflatscht, gefleckt und ammerartig bekritzelt und gestrichelt; diese Zeichnung am stumpfen Pol oder in einem Kranz darum dichter als anderswo; Unterflecke verschiedener Größe schmutzig grau. —  $k = 1,34$ .

*Nesillas aldabranus*. Nach BENSON & PENNY (Bull. Brit. Orn. Club 88, S. 103, 1968) oval, glatt und etwas glänzend. Auf sehr blaß purpurnem Grunde ist das Ei grob gefleckt, gesprenkelt und mit wenigen kleinen Haarlinien bedeckt. Zu dieser dunkelbraunen Zeichnung kommen sehr wenige blaß lila Unterflecke. Fast die ganze Zeichnung befindet sich in einem gut abgehobenen Ring nahe dem stumpfen Pol. Kleiner als fast alle Eier von *N. t. typicus*, die ähnlich sind, aber nie einen so deutlich begrenzten Fleckenring tragen und meist viel mehr Haarlinien.

*Thamnornis chloropetoides*. Dieser im Leben nach APPERT (Journ. f. Orn. 113, S. 70, 1972) an echte Grasmücken (*Sylvia*) oder Rohrsänger (*Acrocephalus*) erinnernde Vogel, ein Rohrsänger- oder Schwirlverwandter (*Locustella*), legt kurz-elliptische ( $k = 1,27$ ), glänzende und sehr glatte Eier, die auf rötlichweißem Grund dicht mit kleineren und größeren, braun-weinroten wie Fetzen wirkenden Flecken von verschiedener Farbtintensität gezeichnet sind, manche, besonders am dicken Pol, auch mit grauroten. Dazwischen sind sehr blasse, weinrötliche verstreut; der stumpfe Pol ist von der Fleckung fast ganz bedeckt.

*Bebrornis rodericanus*. Nur das einzige, langovale ( $k = 1,43$ ) Ei im Britischen Museum wurde bekannt. Es erinnert an hellolivbraun sehr zart und locker gefleckte und spärlich punktierte Eier von *Sylvia curruca*, fällt also ganz aus der Reihe, wenn HARTLAUB (Die Vögel Madagascars, Halle a.S., 1877) recht damit hat, daß diese Art in die gleiche Gattung wie die vorige gehöre. Auf weißem, glanzlosem Grund ist es vorwiegend auf der oberen Eihälfte mit nicht besonders dichten, hell umberbraunen Wischern mäßiger Größe besetzt, über denen graubraune und noch dunklere Punkte und kleine Fleckchen lagern, dazwischen einige blaß lavendelgraue Unterflecke.

*Megalurus pryori pryori*. Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 512, 1938) einfarbig weißliche Eier, bemerkenswert, weil es solche bei keinem der Verwandten, z. B. anderen *Megalurus*, auch nicht bei *Bradypterus* und *Luscinola* gibt. —  $k = 1,34$ . G maximal 2,05 g, bei YAMASHINA verdrückt (15 g).

*Megalurus palustris toklaio*. Nach BAKER deutlich stärker purpurn getönt und dunkler gefleckt als bei der entfernt wohnenden Nominatform (1933, S. 398), da die Grundfärbung meist trüb hellrötlich oder lilarötlich ist und die Flecke schwärzlich- und purpurbraun sind. —  $k = 1,34$ .

*Megalurus palustris palustris*. Wie alle Eier der Gattung nur unbedeutend glänzend und in der Gestalt von langoval bis nahezu sphärisch wechselnd ( $k = 1,38$ ). Im Gegensatz zu den anderen Arten steht die Zeichnung auf vorwiegend weißem Grund. Dieser ist überall gleichmäßig mit sich scharf abhebenden dunkleren oder helleren kastanienbraunen oder mehr sepiafarbenen Punktflecken geringer Größe besät, die oft mit nur wenig größeren, ebenfalls sehr gleichartigen, gemischt sind. Sie lassen zwischen sich immer ebensoviel oder mehr vom Grund frei, als sie davon verdecken, und stehen um so dichter, je kleiner sie sind. Die

# Erkrankungen der Zootiere

Herausgegeben von der AdW, Forschungsstelle für Wirbeltierforschung,  
Abt. Zoo- u. Wildtiererkrankungen

Zusammengestellt u. bearbeitet von  
RUDOLF IPPEN/HANS-DIETER SCHRÖDER

Heft 9: Verhandlungsbericht des XVII. Internationalen Symposiums über die  
Erkrankungen der Zootiere

1975. X, 410 Seiten — 90 Abb. — 48 Tab. — 4° — 70,— M  
Bestell-Nr. 762 0717 (2136/9)

Seit 1959 werden jährlich Symposien über die Erkrankungen der Zootiere veranstaltet. In Form von Verhandlungsberichten erscheinen sämtliche zu den Symposien angemeldeten Referate bereits vor dem jeweiligen Symposium und bieten somit eine sehr gute Diskussionsgrundlage. Die Verhandlungsberichte werden von der Forschungsstelle für Wirbeltierforschung (im Tierpark Berlin) der Akademie der Wissenschaften, Abteilung für Zoo- und Wildtiererkrankungen, herausgegeben.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG

DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4

KLAUS ODENING

## Parasitismus

Grundfragen und Grundbegriffe

(Wissenschaftl. Taschenbücher, Reihe Biologie)

1973. 170 Seiten — 13 Abbildungen — kl. 8° — 8,— M

Bestell-Nr. 7616478 (7112)

In diesem Band wird ein Überblick über den Parasitismus als Lebenserscheinung gegeben, wobei seine Stellung und Abgrenzung innerhalb der weit verbreiteten „Körper-Kontakt-Vergesellschaftungen“ (Somatoxeniesysteme) erläutert wird. Der eigentliche (Stationär-) Parasitismus wird vor allem vom Temporärparasitismus, aber auch vom Parasitoidismus abgegrenzt. Weiterhin werden Formen und Stufen, Entstehung und Evolution des Parasitismus behandelt. Besonders eingegangen wird auf die Fragen des Wirtswechsels und der Parasitenwirte sowie auf Aspekte der Fortpflanzung, Entwicklung und der Lebenszyklen in den großen Parasitengruppen (Viren, Bakterien, Protozoen, Pilze, Helminthen, Arthropoden) und ihres Verhältnisses zu den Wirten.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG

DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4



366  
rds

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 23



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1975

**23. Lieferung**

**Seite 579—642**

**Tafel 8**

**Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4**

**© Akademie-Verlag, Berlin, 1975**

**Lizenznummer: 202 · 100/545/75**

**Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg**

**Bestellnummer: 762 074 1 (3037/23) · LSV 1365**

**Printed in GDR**

**EVP 14,—**

blaßvioletten Unterflecken erscheinen unter der Lupe etwas deutlicher als bei den anderen Arten, denen sie oft fehlen. Hierdurch sowie infolge des hellen Grundes und der klaren, unverwischten, mehr bräunlichen Zeichnung ergibt sich ein Gesamteindruck, der von dem mehr roten bei *M. timoriensis macrurus* und anderen erheblich abweicht und dem bei *Locustella fluviatilis* näherkommt. Der Grund kann auch leicht rosa getönt sein, die Fleckenfarbe rötlich-, umber- bis purpurbraun, selbst noch dunkler. Neben den manchmal oben zusammengedrängten, oft gut stecknadelkopfgroßen Punkten gibt es als Zeichnung auch kleine Spritzer, Strichel und Wölkchen, die mehr oder weniger gleichmäßig verteilt sind und zum Teil Ähnlichkeit mit denen hellgrundiger *Pycnonotus* (z. B. *aurigaster* oder *gotavier*)-Eier zeigen, aber nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 120) selten auch die Grundfärbung fast verdecken oder Kappen und Ringzonen bilden können.

*Megalurus timoriensis tweeddalei*. Oft ziemlich glänzend und stumpfoval ( $k = 1,35$ ). Von Whitehead gesammelte Eier tragen auf weißlichfleischfarbenem Grund ziemlich sparsam über die ganze Fläche verbreitete hellrote kleine Flecke und Punkte nebst einer Zone von blaß violettgrauen Unterflecken am breiteren Ende. Stücke im Britischen Museum machen einen ähnlichen Eindruck. Manche erscheinen fast einfarbig mitteldunkel bräunlichrot mit nur feinsten, etwas dunkleren Punktflecken, die locker stehen; von ihnen heben sich bloß einzelne deutlich ab. Die anderen Eier sind überall unter Bildung einer undeutlichen Zone sehr zart und dicht rosabraun und lila gefrickelt. Nehrkorns Exemplare haben *Locustella*-Charakter; sie tragen überall locker verteilte, kleine dunkelbraune Flecke auf hellrosa Grund.

*Megalurus timoriensis macrurus*. Rote Eier. Mäßiger Glanz. Neigung zu etwas gestreckter Gestalt ( $k = 1,41$ ). Meist ganz wie der bei *Nesillas* beschriebene Typ 1, nur größer. Fast einfarbig mitteldunkel braunrötlich, so dicht überaus zart gefrickelt oder gewölkt. Die einen mehr rötlich, die anderen mehr braun. Manche haben auf graurosa Grund reiche Spritzer und kleine Blattern, zuweilen selbst gröbere dunkelrotbraune. Dazu manchmal unauffällige rötlichgraue Unterflecke, noch seltener sieht man kurze Haarstriche. Nicht *Locustella*-artig, erinnern sie eher an den fast einfarbigen dunkelroten Typ bei *Pycnonotus*. Die durchscheinende Färbung erweist sich als beinahe so düster wie die der Zeichnung, gelbbraunlich bis mitteldunkel terrakott. Im letzten Fall ist anscheinend oft die Kalkschale in ihrer ganzen Dicke rot durchgefärbt. Auch bei *Anthus trivialis* gibt es so dicht rot gefrickelte Stücke.

*Megalurus timoriensis interseapularis*. Bei Nehr Korn rosa bis braunrötlich mit feinen oder größeren rostfarbenen und violetten Flecken, die meist kranzförmig angeordnet sind. Von den prachtvollen Exemplaren im Wiener Museum gewinnt man eine Vorstellung, wenn man sich Eier der *Hippolais icterina* lebhaft rosa und sehr groß denkt, dazu noch derbe graupurpurne Unterflecke zwischen den runden dunkel purpurnen Oberflecken. Der grobfleckige (nicht der dicht gefrickelte) *Pycnonotus*-Typ kann recht ähnlich sein. —  $k = 1,37$ .

*Megalurus timoriensis alisteri*. Nach NORTH ganz wie *M. gramineus*, jedoch etwas größer. Auf rötlichweißem Grund überall purpurrot gefrickelt, nach oben

dichter. —  $k = 1,38$ . [2 dieser Rasse unter dem Namen des Synonyms *oweni* Math. zugeschriebene, in der Sammlung R. Kreuger liegende Eier aus Queensland scheinen der Größe wegen zu *M. g. gramineus* zu gehören. Ihre Maße (briefl. 1972)  $17,9 \times 13,3 = 0,08$  g;  $18,2 \times 13,7 = 0,08$  g; sie ergeben  $a = 18,1$ ,  $b = 13,5$  mm,  $g = 0,082$  g,  $d = 0,058$  mm,  $G = 1,73$  g und  $Rg = 4,7\%$ , sind also sehr dünn-schalig und nicht in der Liste. Hrsg.]

*Megalurus albolimbatus papuensis*. Nach RAND (Amer. Mus. Novit. 991, S. 5, 1938) im Kugelnest mit seitlicher Öffnung 3 rötlichweiße Eier, die dicht mit kleinen rötlichbraunen Frickeln und Punkten bedeckt sind. —  $k = 1,35$ .

*Megalurus gramineus gramineus*. Rötlichweiß mit rotbraunen, purpurroten oder mehr bräunlichen Frickeln und Punkten im Charakter der *Locustella*-Eier. Teils ziemlich fein und gleichmäßig verteilt, teils etwas gröber und kühner gezeichnet, nach dem stumpfen Ende hin dichter, auch mit winzigen trüb purpurgrauen Flecken dazwischen. Glanz gering. Innenfarbe rosaweiß. —  $k = 1,39$ . (Über 2 Eier aus Queensland s. unter *M. t. alisteri*).

*Cinclorhamphus cruralis*. Oft etwas länglichoval ( $k = 1,40$ ), mäßig glänzend. Auf rosaweißem Grund dichte feine, zum Teil verwischte Frickele und Fleckchen, zuweilen auch etwas gröbere, oder vorwiegend Punkte in Rötlichbraun oder Lachsfarben neben zurücktretenden lilagrauen Unterfleckchen. Gelegentlich sind es verwischte mattbräunliche und schwarzbräunliche Punkte, die sehr dicht stehen, wie auch sonst meist ziemlich die ganze Oberfläche mit Zeichnung bedeckt ist, nicht selten aber auch in einer Zone am stumpfen Ende. Einzelne Stücke im Britischen Museum zeigen nur blaßlavendelfarbene verwischte Fleckchen auf nelkenrötlichweißem Grund. (Taf. 7, Fig. 16.)

*Cinclorhamphus matthewsi*. Gestalt wechselnd (meist  $k = 1,36$ ). Glanz mäßig. Oft lebhafter gefärbt, sonst ähnlich den vorigen. Grundfärbung weiß bis rötlich- oder zart purpurweiß, weitgehend bedeckt mit rötlich- oder purpurbraunen Punkten, Frickeln, kleinen unregelmäßig geformten Fleckchen, besonders am oberen Ende. Manche Stücke sind gröber gefleckt, und zwar auch mehr nelkenrot, kastanienbraun, selbst nahezu karminrot. Andere zeigen sich nur minutiös punktiert, nach oben hin zunehmend dichter. Feinpunktierte Eier von *Pycnonotus* können recht ähnlich sein. Weiß oder rosaweiß durchscheinend. (Taf. 7, Fig. 17.)

*Cinclorhamphus* und *Eremiornis* scheinen nach einigen Irrfahrten auch oologisch hier richtig untergebracht zu sein.

*Eremiornis carteri*. Länglichoval ( $k = 1,46$ ). Nelkenrötlichweiß, überall, besonders aber am oberen Ende, dicht bedeckt mit sehr kleinen Fleckchen von heller bis dunkler rötlich- oder purpurbrauner sowie lilagrauer Farbe (nach H. L. WHITE, Emu 18, S. 128, 1918, s. MATHEWS, Birds of Australia 9, London, 1922, S. 391; CAYLEY, What bird is that? Sydney, 1931, S. 174, u. SERVENTY & WHITTELL 1967, S. 315).

*Bowdleria punctata vealeae*. Nach OLIVER (New Zealand birds. Second edition. Wellington, 1955, S. 463) nelkenrötlich, überall, besonders am stumpfen Ende, mit purpurnen und hell braunen Flecken bedeckt. —  $k = 1,26$ .

*Bowdleria punctata punctata* (und *caudata*?). Weiße Eier mit Rosahauch und rötlichbraunen oder rötlich purpurfarbenen sehr zarten Fleckchen überall, auch als Kranz am stumpfen Ende, ähnlich *Locustella* und *Megalurus*. Reischeksche Stücke im Wiener Museum gleichen auf gelblichweißem Grund fuchsig fein gefleckten von *Ficedula parva*. (Sind es *caudata*-Stücke von den Snares-Inseln, s. u.?). Gestalt elliptisch ( $k = 1,33$ ), nach OLIVER etwas länglicher ( $k = 1,37$ ) und auf weißem Grund rötlichbraun gefrickelt.

*Bowdleria punctata stewartiana*. Nach OLIVER blaß nelkenrötlich mit rötlich-braunen Flecken überall, besonders in einem Band um den stumpfen Pol. —  $k = 1,46$ .

*Bowdleria punctata caudata*. Nach OLIVER blaß lilanelkenrötlich, überall reichlich mit winzigen roten und blaßlila Flecken bedeckt. —  $k = 1,41$ .

*Bowdleria rufescens*. Nach OLIVER (1955) breit eiförmig zugespitzt ( $k = 1,18$ ), rahmweiß, überall rotbraun gefrickelt oder marmoriert.

*Ortygocichla rubiginosa*. Spitzlangoval ( $k = 1,42$ ). Fast ohne Glanz. Auf rahmweißem Grund über und über wolkig gefleckt, am dickeren Ende dichter, gelegentlich kappenartig. Die kleinen Fleckchen sind rotbraun oder rötlich oder fuchsig, zwischen ihnen einige lilagraue Unterflecke. NEHRKORN vergleicht diese Eier mit solchen der Lerchen (Alaudidae), wenn man sich deren Zeichnung rot denkt, wie sie ja bei *Rhamphocorys clot-bey* tatsächlich ist.

*Sylvia nisoria nisoria*. Wie bei allen Eiern der Gattung gewöhnliche Eigestalt mit Neigung zu etwas breiteren, bauchigen Formen ( $k = 1,34$ ). Grundfarbe weißlich, oft leicht grau oder gelbbraunlich getönt, selten grünlichweiß, aber häufig so durchscheinend. Von allen anderen *Sylvia*-Eiern nicht nur durch bedeutendere Größe, sondern vor allem durch eine ganz ungewöhnliche Zeichnung unterschieden. Diese besteht in der Regel lediglich aus mehr oder weniger gleichmäßig verteilten, ganz verloschenen, meist kleinen, aber oft ziemlich dichten Unterflecken in Gestalt blaß blaugrauer Flecke oder Wölkchen. Nur wenige Stücke sind deutlicher gezeichnet und tragen dann zuweilen auch einige schwache, hellgelbbraune Spritzer oder Wischer. Viele Eier erscheinen nahezu einfarbig grauweiß oder blaß gelbbraunlichweiß und ziemlich glänzend. An Korn und Poren konnte ich bei keiner *Sylvia*-Art etwas Besonderes entdecken.

Das Fehlen der Oberflecke, verbunden mit reichlicher Unterfleckung, finden wir als Regel wieder bei dem Bombycilliden *Hypocolius ampelinus* und dem Prionopinen *Eurocephalus anguitimens rueppelli*. Ähnlich verborgene Zeichnung wird sonst nur noch bei *Cariama cristata* und *Balearica* beobachtet. (Taf. 8, Fig. 1.)

*Sylvia nisoria merzbacheri* zeigt genau dasselbe Bild. —  $k = 1,38$ .

*Sylvia hortensis hortensis*. Im Gegensatz zu allen anderen *Sylvia*-Eiern ist hier die Grundfärbung wenigstens bei älteren Exemplaren reinweiß und die Zeichnung spärlich, oft punktförmig, immer scharf markiert, also von ganz besonderem Charakter. Bei frischen Stücken ist der zuweilen erheblich glänzende Grund sehr blaß grau, grünlich oder bleichbläulich gehaucht. Soweit die Zeichnung nicht

nur in grauen, braunen und schwärzlichen Punkten besteht, die sich mehr oder weniger gleichmäßig verteilen, handelt es sich um weitläufige kleine Blattern, Wischer und Strichel in Olivgrünlichbraun und Lilagrau. Sie sind manchmal brandfleckig ausgelaufen, am stumpfen Ende etwas zahlreicher und gröber als sonst. Infolge des hellen Grundes treten die Unterflecke hier stärker als bei *atricapilla* und *borin* hervor. Am nächsten stehen die *hortensis*-Eier den viel kleineren von *S. curruca*, deren Grundfärbung aber selten so rein weiß ist. Dann und wann zeigen sich auch fast schwarze, rundliche Punktflecke und vereinzelte tiefbraune Kritzel. Durchscheinende Färbung weiß, blauweiß oder gelblich. —  $k = 1,34$ .

*Sylvia hortensis crassirostris*. HARTERT schildert die Eier dieser östlichen Rasse als gegenüber der vorigen meist größer und glänzender, nicht so reinweiß, in frischem Zustand deutlich blaßgrün. Die Fleckung ist dreifarbig: aschgrau, grünlichgrau und bräunlich, oft über das ganze Ei verstreut. Brandflecke kommen anscheinend nie vor. Die Eier erinnern gar nicht an die von *S. curruca* und haben einen ganz eigenartigen Charakter. — Hiergegen läßt sich einwenden, daß eine große Menge von Krüper in Griechenland und Kleinasien gesammelter Eier gerade besonders reinen weißen Grund zeigen, ebenso Stücke aus Dalmatien. Viele tragen nur spärliche Punkte, andere jedoch kommen mit denen der Westform *hortensis* überein, wengleich sie den *S. curruca*-Eiern weniger ähneln als diese. —  $k = 1,34$ .

*Sylvia hortensis jerdoni*. Diese indischen Eier sind ganz wie die vorigen. —  $k = 1,38$ .

*Sylvia curruca curruca*. Gestalt spitzbreit oval ( $k = 1,29$ ). Glanz mäßig. In der Größe stark, in Färbung und Zeichnung schwach veränderlich. Wie alle mitteleuropäischen *Sylvia*-Eier von unverkennbar eigenem Gepräge, wengleich manchmal entfernt an einen *S. borin*-Typ anklingend. Grund zuweilen milchweiß, häufiger aber trübweiß, bleich gelbbräunlich, seltener grünlich gehaucht. Die Zusammendrängung des größten Teils der Zeichnung im breiteren Drittel der Oberfläche ist hier ausnahmslos viel stärker als bei den andern mitteleuropäischen Grasmücken. Die oft recht dicht zusammenstehenden, kleinen und größeren Flecke graubrauner, gelbbrauner, olivbrauner und blaß lilagrauer Färbung treten gleichzeitig in mehreren Schattierungen gemischt auf, weniger oft scharf markiert oder punktförmig als leicht verwischt. Die dunkelsten Tüpfel, zuweilen mit brandfleckig helleren Rändern, können sehr auffallen, aber auch ganz fehlen. Manche Stücke mit einigen zusätzlichen schwarzen Punkten kann man für eine Zwergausgabe von *S. hortensis*-Eiern halten. Die Zeichnung ist jedoch normalerweise reicher. Aber ein abnormes Gelege meiner Sammlung mit recht großen Eiern zeigt auf reinweißem Grund nur wenige schwärzliche bzw. olivbraune Pünktchen. Erythristische Eier wurden wohl nur einmal von JOURDAIN (Witherby u. a. 1940, S. 87) festgestellt, und auch Kritzelzeichnung ist überaus selten. Durchscheinende Farbe gelbgrünlichweiß bis bläulichweiß, bei älteren Stücken mehr gelb. —  $k = 1,32$ .

*Sylvia curruca blythi*. Häufig sienabraun getönt (BAKER 1933, S. 409). —  $k = 1,32$ .

*Sylvia curruca halimodendri* und *jaxartica*. Färbung und Zeichnung wie bei *S. c. curruca*. —  $k = 1,28$ .

*Sylvia minula margelanica*. In Färbung und Größe wie deutsche *S. c. curruca*; doch ist wegen des Nebeneinandervorkommens der beiden, von russischen Forschern nicht zu zwei Arten gerechneten Klappergrasmücken eine Verwechslung in Einzelfällen nicht ausgeschlossen. Nicht, wie HARTERT sagt, kleiner als *c. curruca* (SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 538, 1937). —  $k = 1,32$ .

*Sylvia althaea*. Ganz wie *S. curruca*-Eier. Nach DRESSER (A history of the birds of Europe 9. London. 1896, siehe HARTERT) schmutzigweiß mit feiner grünlichgrauer Zeichnung, etwas größer als bei *S. curruca*. BAKER beschreibt die Eier als sehr blaß grauweiß oder rahmfarben, ziemlich kühn in verschiedenen braunen bis fast schwarzen Tönen neben violettgrauen Unterflecken geblattet, gelegentlich mit grauem Hauch in der Zeichnung. Nach SARUDNY 1896 (s. DEMENTIEW u. a. 6, 1954, S. 380) Grund öfter grünlichweiß als rein weiß. Die neueren Maße BAKERS (1933, S. 409) mit ihrer ganz abnormen Variation in der Längsachse (15,4–22,1 mm) erscheinen mir zu groß; in seiner „Fauna of British India“ (1924, S. 450) sagt er wohl richtiger 16,0–18,2  $\times$  12,9–13,9 für *althaea* und 15,8 bis 19,0  $\times$  12,3–14,2, i. D. 16,5  $\times$  13,1 mm für *S. curruca affinis*, die meist hierher gehören. Meine Eier aus Transkaspien zeigen  $D_5 = 15,8 \times 12,3 = 0,078$  g (15,4 bis 16,3  $\times$  12,2–12,4 = 0,075–0,080 g). (Da soviel kleiner als die SARUDNYS aus dem Gebirge, wurden diese Maße zu *S. curruca halimodendri* geschlagen. Hrsg.) Gestalt etwas breitoval ( $k = 1,35$ ). Glanz gering.

*Sylvia nana nana*. Ein Dreiergelege aus Beludschistan bei BAKER (1924) gleicht kleinen von typischen *S. c. curruca* und mißt 16,9–17,5  $\times$  12,6–13,3 mm, verdächtig wegen der großen Breitenmaße. Die Eier sind blaß rahmfarben mit kleinen braunen und grauen Blättern in undeutlicher Kappe am stumpfen Ende und dürften zu *S. althaea* gehören, weshalb BAKERS Maße übergangen wurden. Schon HARTERT-STEINBACHER bezweifeln sie. Die 3 anscheinend richtigen Gelege BAKERS (1933, S. 407) aus Yazd in O-Iran sind rein weiß mit blaß sienafarbenen Ober- und noch blässeren Unterflecken. E. KOSLOWA (s. HARTERT-STEINBACHER) beschreibt ein weißgrundiges Fünfergelege mit leicht bläulichem Anflug und mehr oder weniger reichlichen hellbraunen Fleckchen im Polbereich. Durchschnittsmaße hier 16,0  $\times$  12,5 mm. GROTE (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 12, S. 236f., 1936) vermittelte uns die Erfahrungen SARUDNYS (1896): Bald sich verlierender bläulicher Ton in der Grundfärbung, am breiteren Ende sich häufende, zuweilen einen Kranz bildende, blaßbraune und bleichgraue Zeichnung, wobei der größte Teil der Oberfläche ungefleckt bleibt, mit wenigen fast schwarzen Punkten zwischen den anderen Punkten, kleinen Flecken und vereinzelt Stricheln. SARUDNY hebt hervor, daß die Form im selben Gelege von mehr oder weniger elliptisch bis oval und mehr oder weniger rundlich schwanken kann. Starke Größenvariation: 14,6–17,8  $\times$  11,4–12,2 mm, im Mittel bei den 61 Eiern SARUDNYS nach DEMENTIEW u. a. 15,7  $\times$  12,1 mm. —  $k = 1,30$ .

*Sylvia nana deserti*. Die wohl erstmalig von KOENIG sicher beschriebenen, breitovalen ( $k = 1,28$ ) Eier erinnern an fahlbraun gezeichnete von *S. curruca* mit fleckenfreier Spitze. Sie sind weiß mit zart grünlichem Hauch, grünlicholivbraun

und verloschen bläulichgrau gefleckt. KOENIG (Journ. f. Orn. 43, S. 282, 1895) sagt: „Auf weißem, grünlich schimmerndem Grund olivgrün gefleckt und gepunktet mit unterstreuten hell lilafarbenen Schalenflecken, aber auch nahezu reinweiß, nur am stumpfen Ende ganz fein und spärlich getipelt.“ Hartert und Heim de Balsac (nach HARTERT-STEINBACHER) fanden weitere Eier. —  $k = 1,28$ .

*Sylvia borin borin*. Stark variante Eier. Durchschnittstyp: Trübweiß mit olivgraubrauner und braungrauer, ziemlich dichter Wölkung durch verwischte mittelgroße hellere und düstere Flecke, überlagert von einigen kleinen, besonders dunklen Brandfleckchen oder Punkten. Reich, jedoch vorwiegend nicht sehr dunkel über die ganze Oberfläche gezeichnete Eier mit mäßigem Glanz, meist ähnlich denen von *Sylvia atricapilla*; aber gewöhnlich ist nach HELLEBREKERS (Limosa 40, S. 121, 1967) mehr vom außerdem öfter weißlichen Grund zu sehen, wodurch sie heller wirken. Oft wird die Zeichnung weniger dicht, wobei die Flecke eine bestimmtere Form annehmen und der isabell- oder rahmfarbene bis blaßlehm-braune, selten bleichgrünliche Grund deutlicher hervortritt. Dieser kann gelegentlich die dann völlig verwaschenen Flecke ganz verschlucken bis zur Einfarbigkeit in grauer oder umberbrauner Färbung mit nur eben noch erkennbaren Schatten. Schärfer markiert und kontrastreicher gezeichnete Stücke zeigen neben kleinen, hell und dunkler olivbraunen Flecken und Kritzeln eine Anhäufung größerer am stumpfen Ende, die mit fahlbraungrauen Unterflecken und extrem dunklen, zuweilen heller umrandeten Punkten gemischt sind. Noch andere sind lehm-braun und grau marmoriert, mit oder ohne dunkle Stellen.

Selten kommen Stücke mit nur spärlichen und kleinen Punkten dunkelolivbrauner Farbe und mit markierten Flecken rundlicher Form vor oder mit nur wenigen blaßlehmfarbenen Wischern auf reiner weißem Grund. Die Abänderung geht so weit, daß Zeichnungstypen mit dem gewöhnlichen Charakter der Eier von *Sylvia curruca*, *communis*, *nisoria* und *hortensis* bei *borin* entstehen, ohne daß auch der umgekehrte Fall einträte. Selbst Anklänge an *Acrocephalus palustris* und *schoenobaenus*, ja an *Hirundo rustica* und *Lanius collurio* sind in großen Sammlungen zu sehen, wenngleich ebenso selten wie erythristische Gelege. Solche, mit braunroten und reiner roten Flecken und Wolken auf rosaweißem Grund, kann man z. B. im Museum Koenig, Bonn, und im Britischen Museum antreffen. Unterflecke sind wohl stets vorhanden, treten aber nicht immer deutlich in Erscheinung. Ausgesprochene Kranzbildung ist sehr selten. Durchscheinende Farbe weiß, zum Teil mit gelblichem oder bläulichem Schimmer. Glanz gering. Gewöhnliche Eigestalt mit Neigung zu bauchiger Form. —  $k = 1,36$ . (Taf. 8, Fig. 2.)

*Sylvia atricapilla atricapilla*. Diese Eier tragen fast den gleichen Charakter wie die von *S. borin*, variieren auch ebenso, sind aber oft kontrastreicher. Erythristische Stücke trifft man, nach HELLEBREKERS (Limosa 40, S. 121, 1967) zu 14% in Holland, nach BRUNN (ebenda) zu 4–5% in Dänemark, viel häufiger an als bei *S. borin*, der Gartengrasmücke, nicht umgekehrt. Grundfarben isabell oder helle graue, elfenbeingelbe, gelbbraune und rosaweiße Töne Fleckenfarben in jeweils hellen und dunklen Nuancen: lehm- oder olivbraun, graubraun, grau, lilagrau, schwarzgrau; bei erythristischen Stücken rosa, ziegelrot, fuchsig, rostrot, leuchtend kastanienrotbraun, rosagrau. Zeichnungscharakter: Ausschließlich scharf markierte Flecke sieht man selten, aber in Verbindung mit Wölkung bilden



sie den kontrastreichen der beiden Haupttypen, fehlen aber dem zweiten Typ. Gleichmäßige Verteilung oder Marmorierung der Zeichnung über die ganze Oberfläche findet sich viel häufiger als deutliche Zusammendrängung am breiteren Ende oder gar Kranzbildung. Die vorherrschende Verwischung der ursprünglich nicht großen Flecke kann diese noch einzeln erkennen lassen, sie aber auch als ausgebreitete Flatschen in die Grundfarbe überleiten. Bei den olivbraun und in nur wenig kräftigerem Ton gewölkten Eiern ohne dunkle Stellen bleibt vom Grund nur wenig unbedeckt. Beim anderen Haupttyp sieht man davon mehr, weil die Wölkung hier lockerer ist und teilweise zu Flecken zusammenschrumpft, meist mit dunklerem Kern. Darüber sitzen dann noch schwarzbraune Punkte und rundliche oder strichelige, sehr dunkle Flecke, die oft an den Rändern heller ausgehen, unregelmäßig und lose verteilt sind und dem Ei ein kontrastreiches Aussehen verleihen. Übergänge sind vorhanden, und die Abänderung wird noch vermehrt durch die verschiedenen Grund- und Fleckchenfarben neben der wechselnden Art der Zeichnungsverteilung. Bei den nicht besonders seltenen erythristischen Eiern ergibt sich dieselbe Variation in der Zeichnung, doch scheinen deutlich gefleckte Stücke oder nur leichtere Verwischung hier vorzuherrschen. —  $k = 1,35$ .

In Südspanien wurden rote Eier noch nicht gefunden, obwohl sie dort von *S. melanocephala*, *cantillans* und *undata* bekannt sind (JOURDAIN, Ibis 1937, S. 133 u. 135). Anklänge abweichender Eier an solche anderer *Sylvia*-Arten werden bei *atricapilla* viel seltener beobachtet als bei *S. borin*, aber die Eier dieser beiden Arten können zum Verwechseln ähnlich sein, worauf CHRISTIE (Ool. Rec. 41, S. 32, 1967) besonders eingeht. Was sonst noch bei *S. borin* gesagt ist, gilt ebenso hier. Das Museum Koenig, Bonn, besitzt auch *S. nisoria*-artige, graugewölkte *atricapilla*-Gelege.

*Sylvia atricapilla gularis*. Auf den Kapverden sind die Eier hellergrundig und heller gefleckt, wie D. A. & W. M. BANNERMAN (History of the birds of the Cape Verde Islands. Edinburgh, 1968, S. 424) nach ALEXANDER und DE NAUROS für diese gewöhnlich mit *a. atricapilla* vereinte, aber abweichend singende Form betonen. —  $k = 1,30$ .

*Sylvia atricapilla paulucci*. Nach JOURDAIN zeigen die Eier der Balearenrasse nur wenig Verschiedenheiten. Jedoch haben die drei Eier eines verlassenen Geleges, vorläufig dieser Art zugeschrieben, auf blaß rosafarbenem Grund kastanienbraune und einige bleigraue Flecke am stumpfen Ende, bemerkenswert ähnlich einem Typ, der bei den Eiern von *S. a. heineken* vorkommt. (Möglicherweise handelt es sich bei den drei unsicheren roten Eiern um *S. melanocephala*.) Nach HENRICI (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 2, S. 125, 1926) bieten die *paulucci*-Eier keine Besonderheiten. —  $k = 1,31$ .

*Sylvia atricapilla heineken*. Eier der dunklen Mönchsgrasmückenformen von Madeira und den Canaren ändern wie bei der Nominatform ab. Überdies erwähnt HARTERT von Madeira eine Varietät mit rostgelben und äußerst feinen roten Punkten auf weißem Grund. (Ähnliche Stücke, an *Hirundo rustica* erinnernd, sammelte Henrici von *Sylvia melanocephala* auf den Balearen.) BANNERMAN (A history of the birds of the Canary Islands and of the Salvages. Edinburgh,

1963, S. 220) sah in der Sammlung Meade-Waldow (jetzt im Britischen Museum) ein Gelege von den Canaren, das außer 2 Eiern mit rötlichen Fleckchen ein am stumpfen Pol ungeflecktes Ei enthielt. —  $k = 1,42$ .

*Sylvia communis communis*. Im Gegensatz zu *S. nisoria* stark variant in Zeichnung und Färbung. Zonenförmige Verdichtung am stumpfen Ende oft stärker ausgeprägt als bei den anderen Arten der Gattung, besonders, wenn dort oben, wie häufig, gröbere blei- bis schiefergraue Unterflecke auftreten, wie die Aufnahme Hallers eines bei Frankfurt a. M. gefundenen fast weißen Geleges mit braunschwarzer, unscharfer Zone um den stumpfen Pol in HENRICI (Jber. Wetterau. 113—114, Taf. I, S. 81f., 1961) beweist. Auf anderen Stücken fehlen solche Flecke ganz. Grundfarben meist helle grünliche, bräunliche, seltener graue und braunrötliche Töne, jeder davon in mehreren deutlich verschiedenen Nuancen. In denselben Farben, nur dunkler, zeigen sich die zahlreichen, fast stets nur kleinen, manchmal zart wolkigen Oberflecke, die vorwiegend dicht und gleichmäßig verteilt sind. Soweit nicht die Eier wie nur mit einem Farbton gezeichnet erscheinen, wird der Kontrast im Gesamtbild so gut wie nie durch dunklere braune Oberflecke, sondern durch auffallende dunkle Unterflecke erzeugt. Möglicherweise sind aber diese in Wirklichkeit zum Teil Oberflecke im Farbton dunkler Unterflecke. Nicht wenige Eier sind ausschließlich fein punktiert, andere nur zart gewölkt, die meisten aber nach oben hin dichter und gröber gezeichnet, oft von olivbraun-grünlichem Gesamteindruck. Erythristische Gelege kommen recht selten vor, doch besitzt das Museum Koenig mehrere. Brandflecke, wie überhaupt größere braune Flecke wurden nicht beobachtet, rötliche selten. Die durchscheinende Farbe wird offenbar durch die Grundfarbe beeinflusst. Sie ist hellgrün bei grünlichen Außenseiten, mehr gelb bei den anderen.

Trotz der vielen Eitypen bei *S. c. communis* sind Eier dieser Art mit denen anderer *Sylvia*-Arten vom Kenner nicht zu verwechseln, was übrigens trotz offenbar naher Verwandtschaft für fast sämtliche Arten der Gattung gilt. —  $k = 1,32$ .

*Sylvia communis icterops* und *rubicola*. Alles vorstehend Gesagte trifft für diese östlichen Rassen zu; die Art weist meist nur mäßigen Schalenglanz auf. —  $k = 1,29$  bzw.  $1,30$ .

*Sylvia rueppelli*. OATES & REID (CAT. BRIT. MUS.), die eine große Serie von Selous in Kleinasien gesammelter Eier sahen, beschrieben die Stücke im Britischen Museum als von regulärovaler Gestalt und nur geringem Glanz, auf grauweißem Grund ziemlich gleichmäßig überall grünlichbraun dicht gewölkt und gestrichelt. Die alten Abbildungen bei THIENEMANN und BAEDERER sind unkenntlich, wenn nicht falsch. MEIKLEJOHN sammelte 1933/34 auf Kreta 23 Gelege, 15 davon zu fünf Eiern. Er zeigte mir eine Anzahl in London, und ich fand ihren olivbraunen Gesamteindruck sehr ähnlich dem von ganz dicht zart gefleckten *S. communis*- und *melanocephalus*-Eiern des olivbraunen Typs. Ganz ähnlich sind die von Krüper in Attika und bei Smyrna gesammelten Stücke in den Museen zu Berlin und Wien, dicht grau und olivbraun gleichmäßig fein gefrickelt auf helloliv-braunem Grund, der ins Gelbweiße zieht. Auch an *Acrocephalus schoenobaenus* erinnern sie im Gesamtton, der fast ohne Variation bei allen gesehenen Stücken derselbe ist. MEIKLEJOHN (Ibis 1934, S. 305; 1935, S. 434) machte darauf auf-

merksam, daß beim Sammeln genaueste Beobachtung des Vogels wegen der großen Ähnlichkeit vieler Eier von *S. melanocephala* unerlässlich ist. Stücke mit größerer oder schärfer markierter Fleckung wurden nicht beobachtet. Durchscheinende Farbe blaßgelblichgrün. —  $k = 1,27$ .

*Sylvia melanocephala leucogastra*. Nach McNEILE (s. BANNERMAN 1963, S. 226f.) wie die Eier der Nominatform, aber mit bläulichweißem Grund. Ein Gelege mit blaß grünlichgelbbraunem Grund und dichter olivbrauner Fleckung wird von BANNERMAN erwähnt. —  $k = 1,31$ .

*Sylvia melanocephala melanocephala*. Ungemein variante Eier von gewöhnlicher bis etwas breiterer und spitzerer Gestalt und nur geringem oder gar keinem Glanz. Die wohl häufigste Typ erscheint auf blaß lehnfarbigem Grund über und über besetzt mit sehr kleinen verwischten Fleckchen und Frickelein der gleichen, nur dunkleren Farbe, gemischt mit zum Teil ein wenig größeren bleigrauen Flecken, die mehr am stumpfen Ende liegen. Die so entstandene Wölkung kommt der bei dicht und verwaschen gezeichneten Eiern von *communis* und *S. conspicillata* recht nahe. Eine zweite nicht seltene Varietät besitzt einige Ähnlichkeit mit den freilich größeren *Motacilla alba*-Eiern, indem aschgraue Flecke die mitteldicht überall verstreuten kleineren, olivbraunen übertönen, so daß der Gesamteindruck mehr grau erscheint und auch an ganz helle, fein dunkelgrau punktierte Haussperlingseier (*Passer domesticus*) mit reinweißem Grund erinnert, mit Verdichtung der Zeichnung nach oben hin. Einzelne Typen sehen aus wie große grobfleckige Eier von *S. curruca*. Seltener finden sich Stücke mit rostbraunen und schiefergrauen Punkten auf blaßrosa gehauchtem Grund, ferner auf reinweißem Grund hellbraun, dunkelbraun und lilagrau punktierte Schalen, die, wie es selten auch bei *S. borin* vorkommt, denen von *Hirundo rustica* überraschend ähnlich sein können. Darüber hinaus berichtet HENRICI (Jber. Wetterau. 113—114, S. 82, 1961) auch noch von selbst auf den Balearen gesammelten Varietäten, die den Typ von *Locustella naevia* und sogar von *Acrocephalus palustris* und *A. scirpaceus* wenigstens in Annäherung zeigen. Die durchscheinende Farbe hat meist einen zart grünlichen oder bläulichen Ton im Weiß, ist aber bei erythristischen Eiern rosa gehaucht. —  $k = 1,32$ .

*Sylvia melanocephala pasiphae*. Nach McNEILE (s. folgende Rasse) so groß wie die Nominatform.

*Sylvia melanocephala momus*. Nach McNEILE (s. MARCHANT, Ibis 105, S. 544, 1963) durchschnittlich kleiner als die Nominatform, was unsere wenigen Maße nicht bestätigen, was aber auch für *S. mystacea* vom Irak gelten soll, die MARCHANT wohl unberechtigtweise als Übergänge zwischen *S. m. momus* und *S. mystacea* ansieht (siehe übernächste Form). —  $k = 1,37$ .

*Sylvia (melanocephala) melanothorax*. Nach NEHRKORN und GLASZNER (s. HARTERT) gibt es hier zwei Typen von Eiern. Der eine erinnert an gewisse Varietäten von *S. m. melanocephala* mit zahlreichen am stumpfen Ende kranzförmig gehäuften braunen und einigen hellgrauen Flecken auf schmutzigweißem Grund. Der andere hat die ganze Fläche über und über bedeckende grünlichbraune Fleckchen auf grünlichweißem Grund, ähnelt also *S. conspicillata*. Breitovale Gestalt ( $k = 1,27$ ).

*Sylvia mystacea*. Vollkommen wie *S. cantillans*-Eier. Nach SARUDNY (s. HARTERT) weiß, einmal mit rosigem Schimmer, fein dunkelgrau, schwärzlich oder braun gesprenkelt, manchmal äußerst dicht am stumpfen Ende. Zuweilen fehlen die schwarzen Punkte und Flecke. Maß  $15 \times 12$  und  $17 \times 13$  mm. Gemäß der Beschreibung im CAT. BRIT. MUS. sind die dortigen fünf Eier aus dem Iran ebenso; doch ist die zugehörige Abbildung (hellgrünlicher Grund mit etwas verwischten lehmbräunen Fleckchen) ganz anders. Auch meine Stücke aus Merw und vom Issyk-kul-Gebiet sind genau wie die von *S. cantillans*, auf nicht ganz reinweißem Grund reich übersät mit nach oben hin besonders dicht werdenden winzigen Flecken in zwei olivbräunen Tönen, in gleicher Menge gemischt mit ebenso kleinen schwarzgrauen. Gestalt breitoval, durchscheinende Farbe blaß grünlichgelb.

KOENIG (Katalog der nido-oologischen Sammlung 2, Bonn, 1931, S. 417) schildert seine persischen Eier als auf grünlichweißem Grund stark lehmbräun gesprenkelt und aschfarben nach der Art von *S. communis*, nur feiner und zarter, gewölkt. Eier von Mesopotamien sind nach JOURDAIN viel kleiner als die von *S. melanocephala* (deren dunkel punktierten Typen die von *mystacea* allerdings nahe kommen) und auf bräunlich- oder bläulichweißem Grund reichlich mit braunen Ober- und grauen Unterflecken bedeckt. Seine Angaben werden von denen McNEILES (s. *S. melanocephala momus*) bestätigt, der die Eier von Mosul wärmer braun, nicht so grau gezeichnet findet wie *S. m. momus*. —  $k = 1,30$ . — NEHRKORNS Beschreibung bezieht sich anscheinend auf *Herbivocula schwarzi* (s. dort).

*Sylvia conspicillata conspicillata*. Wiederum ein ganz anderer, arteigener Färbungs- und Zeichnungstyp, unähnlich allen anderen *Sylvia*-Eiern: Wie eine Miniaturausgabe von *Motacilla flava*-Eiern, oft nahezu einfarbig blaßgrünlich-lehmfarben mit grauem Einschlag und mit geringem Glanz der meist spitzbreit-ovalen ( $k = 1,28$ ) Schale. Diese ist auf grünlichgelbraunem Grund vorwiegend ganz dicht übersät („gewässert“) mit winzigen hell lehmbräunen Stippen, die meist sehr gleichmäßig überall verteilt und so verwaschen sind, daß sie sich bald noch eben deutlich vom ähnlichfarbigen Grund abheben, bald sich nur als blasseste Schatten andeuten. Bei frischen Eiern erscheint der grünliche Hauch merklicher. Man kann dann den Grund als grünlichweiß oder hellgraugrünlich bezeichnen, wie bei HARTERT, oder als grünlichgrau, wie im CAT. BRIT. MUS. In den älteren Sammlungen ist aber davon kaum etwas zu sehen. Graue Unterflecke können völlig fehlen, jedoch auch als blasse Schattenzone am breiteren Ende auftreten. Dort stehen überdies zuweilen etwas größere Fleckchen, grünlichgrau und braune. Durchscheinende Farbe grünlichweiß. Gesamteindruck grünlichlehmfarben wie bei *Luscinola melanopogon*. Weder große noch dunkle Flecke. (Taf. 8, Fig. 3).

*Sylvia conspicillata orbitalis* und *bella*. Von vorigen nicht wesentlich verschieden, aber vielleicht im Zeichnungscharakter etwas abwechslungsreicher. Nach dem speziellen Bericht von Pater SCHMITZ (Z. f. Ool. 14, S. 113—6, 1904) trägt der hellgraugrünliche, nach D. A. & W. M. BANNERMAN (A history of the birds of Madeira ... Edinburgh, 1965, S. 81) auch gelblichweiße Grund teils sehr verschwommene, teils deutlichere graugelbe, schmutziggraue und braune Flecke, helle und dunklere, kleine und größere, manchmal als Kranz oder Kappe. —  $k = 1,29$ .

*Sylvia cantillans inornata*. Eier wie bei der folgenden Rasse. —  $k = 1,33$ .

*Sylvia cantillans cantillans*. Gestalt spitzbreitoval ( $k = 1,37$ ). Glanz gering. Durchscheinende Farbe hell gelbgrün. Der Zeichnungscharakter erinnert an *Phylloscopus bonelli*, aber der Gesamteindruck ist fahler wegen des meist nicht so rein weißen Grundes, und weil die vielen überall verteilten, nach oben hin immer noch dichter kleinen Fleckchen fast stets leicht verwischt sind, nicht so scharf abgesetzt wie beim Berglaubsänger. Die trübweiße Grundfarbe kann grünlich, graulich und selbst rosarahnfarbig gehaucht sein. Weniger oft sieht man ein reineres Weiß. Neben den graubraunen und lehm- oder kastanienbraunen, meist winzigen Fleckchen dominieren oft die zuweilen auch größeren bleigrauen Unterflecke, die häufig einen Kranz am stumpfen Ende bilden. Erythristische Stücke mit rötlichbrauner bis roter Zeichnung auf rosaweißem oder rötlichgelbbraun getöntem Grund sind eine seltene Ausnahme, waren aber z. B. im Museum Koenig und im Britischen Museum zu sehen. Die große Ähnlichkeit mit *S. mystacea*-Eiern wurde schon erwähnt. —  $k = 1,28$ .

*Sylvia cantillans albistriata*. Eier wie bei der Nominatform. —  $k = 1,31$ .

*Sylvia deserticola* (? *maroccana* und) *deserticola*. Nach HARTERT wie die *S. undata*-Eier, als diesen ähnlich auch bei KOENIG (s. HARTERT) beschrieben. Nach ETCHÉCOPAR & HÜE (Les oiseaux du Nord de l'Afrique. Paris, 1964, S. 479) dem grünen Typ der Vergleichsart gleich. Auf grünlichweißem Grund über die ganze Oberfläche oder mehr oben dicht und ziemlich kräftig mittelgrob olivbraun und grau gefleckt. Manche ähneln im Gesamteindruck Zwergeiern von *Acrocephalus scirpaceus* mit dunkelolivbraunen Flecken und grauen Punkten; andere klingen in der Färbung an dunkel und dicht gezeichnete grünliche Eier von *S. communis* und *Lanius senator* an. So sind auch NEHRKORNS Stücke, deren Abbildung aber zu grün geraten ist; denn die Flecke sind weniger dunkel olivgrün als graubraun. —  $k = 1,27$ .

*Sylvia undata toni* und *undata*. Vorwiegend spitzbreitovale ( $k = 1,32$  bzw.  $1,30$ ) Eier von *S. cantillans*-Charakter, wenig oder gar nicht glänzend, mit auf trübweißem Grund mehr am stumpfen Ende dicht gelagerten feinen Punkten und sehr kleinen Fleckchen olivbrauner und aschgrauer Färbung, die oft in lockerem Kranz stehen. Trotz unter der Lupe deutlich lehmbrauner Frickel erscheinen die Eier wegen des Einflusses der Unterflecke im Gesamteindruck eher grau als braun getönt. In der Regel sind die Fleckchen nur wenig verwischt und auf der schlankeren Eihälfte dünn gesät, im Polgebiet zuweilen auch größer. Manche Stücke tragen auf mehr gelblichem Grund eine lebhaft braune Marmorierung, andere auf rosa gehauchtem eine aus bräunlichroten und schwarzgrauen Fleckchen gemischte Zeichnung. Immer bleibt viel freier Grund dazwischen. Durchscheinende Farbe blaßgrünlichweiß, bei erythristischen Exemplaren zart rosaweiß, also von der Außenfarbe beeinflusst.

*Sylvia undata dartfordiensis*. Nicht anders als die vorigen Eier. Fein braun getüpfelte Stücke mit blaßgrünem Grund, der zum Ausbleichen neigt, scheinen vorzuzwiegen, Erythrismen sind nach BLAIR, Ool. Rec. 39, S. 15, 1965, selten. —  $k = 1,32$ .

*Sylvia sarda balearica* und *sarda*. Die wenig abändernden Eier der beiden Rassen unserer Liste stimmen überein und erscheinen für den kleinen Vogel recht groß. Sie sind dichter und oft gröber, auch mehr verwischt und fahler gezeichnet als die von *S. cantillans*, sonst diesen ähnlich. Die meist nicht ganz reinweiße Grundfärbung kann leicht grau oder gelblich bis grünlich gehaucht sein und erscheint über und über bedeckt mit bald sehr feinen; bald etwas gröberen, helleren oder dunkleren braungrauen, auf anderen Stücken olivbraunen oder olivgrünen Fleckchen, die zwischen einander nicht mehr vom Grund freilassen, als sie davon überdecken. Häufung am stumpfen Ende ist die Regel, und dort stehen kranzförmig oder als Kappe violettgraue, mehr oder weniger hervortretende Unterflecke. So möchte ich die 24 von Polatzek auf Formentera gesammelten Eier im Museum Wien kennzeichnen. Ähnlich beschreibt HENRICI (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 3, S. 16, 1926) die von ihm auf den Balearen gefundenen Exemplare.

WHITEHEAD (Ibis 1885, S. 34) hatte von Korsika gelblichweiße, dicht hellbraun gesprenkelte und am Ende schmutzig braun umringte Stücke, PAYN (Ool. Rec. 6, S. 70, 1926) von dort solche mit *Acrocephalus schoenobaenus*-Grund und einer Zeichnung wie bei *A. scirpaceus*, MULHOLLAND (Bull. Jourdain Soc. 8, S. 114—118, 1972) Serien, die wie kleine, warm braungelbe *S. communis*-Eier aussahen, und ADOLPH (ebenda 8, S. 113f., 1972) erythristische, die solchen von *S. undata* und *S. cantillans* ähneln. Der Schalenlanz ist meist gering, die durchscheinende Farbe grünlich- bis gelblichweiß, die Eigestalt kurzbreitoeval ( $k=1,28$ ). (Taf. 8, Fig. 4.)

*Herbirocula schwarzi*. Obwohl von manchen Systematikern zu *Phylloscopus* gestellt, zeigt diese Art oologisch keine Spur von Verwandtschaft mit dieser Gattung. Nach YAMASHINA (Journ. f. Orn. 86, S. 505, 1938) sind die Eier aus Korea und Sachalin weiß bis rahmweiß, im oberen Drittel mit nicht sehr dicht stehenden, ziemlich groben gelbbraunlichen Flecken besetzt, deren Ränder zum Teil etwas verwischt erscheinen. Eigestalt stumpfbreitoeval ( $k=1,30$ ). YAMASHINA findet die Eier ähnlich denen von *Sylvia curruca*, die Stimme ähnlich der von *Acrocephalus bistrigiceps*. Gegenüber den von ihm (auch Tori 8, S. 310, 1938) angegebenen Maßen ( $D_4 = 17,6 \times 13,5$  mm,  $k=1,30$  und  $G=1,65$  g) sind die vier Bilder (Journ. f. Orn. 86, S. 506) erheblich zu groß ( $21,0 \times 16,5$  mm mit  $G=2,74$  g). Sie würden im Gesamteindruck daher eher zu grobfleckigen Eiern von *Lanius collurio* passen, im Zeichnungscharakter auch zu manchen von *Acrocephalus palustris*. Die Vollgewichtsangabe (Tori 8, S. 310) 1,50 g für die Maße  $18 \times 14$  mm ist zu knapp, 1,80 g dürfte für diese Maximalgröße richtiger sein. In WITHERBY u. a. (Handbook of Brit. birds 2, London, 1940, S. 26) werden zwei Fünfergelege, die Smirnov in der Mandchurei (in Echo) sammelte, unter Vorbehalt als einzig bekannte erwähnt; sie seien ähnlich denen von *Acrocephalus bistrigiceps*, fein und gleichmäßig überall ganz dicht mit bräunlich olivfarbenen, kleinen unregelmäßigen Stricheln und Fleckchen gezeichnet.  $k=1,28$ . Zweifel erscheinen hier berechtigt.

Ein Gelege vom Ussuriland beschreibt SCHULPIN 1927 (s. WOROBIEW, Vögel des Ussurischen Kreises, Moskau, 1954, S. 22, russisch) als weiß mit blaßrostfarbenen Flecken und Punkten, die sich am stumpfen Ende häufen. WOROBIEW gibt als Maße:  $D_5 = 17,9 \times 13,4$  mm ( $17,7-18,5 \times 13,3-13,5$  mm).

[Hierher rechne ich auch ein Ei, das entsprechend der ursprünglichen Bestimmung im Manuskript bei *Sylvia mystacea* mit folgendem Text stand: „Dagegen kann NEHRKORNS Beschreibung seines aus der Nordmandschurei(!), aus Mergen, Bamberg leg., stammenden Stückes irre führen: Den *curruca* nahestehend. Die Flecke sind sehr groß und grauschwarz. Ich fand dieses Stück hinsichtlich der Färbung in der Mitte stehend zwischen *S. curruca* und *Acrocephalus scirpaceus*, mit dichten hellolivgelbbraunen und dunkelgrauen groben Flatschen am stumpfen Ende, im übrigen nur kleinen bräunlichen Fleckchen ( $18,5 \times 13,2 = 0,105$  g. —  $k = 1,40$ ), mir zweifelhaft.“ In der Liste trotzdem angeführt, wodurch  $k = 1,33$  wird. Hrsg.]

*Phylloscopus*. Allen Laubsänger-Eiern ist neben der Neigung zu spitz breit-ovaler Gestalt eine weiße, auch weiß durchscheinende Schale gemeinsam, die nur bei *trochilus* oft rahmfarben gehaucht aussieht. Der vorwiegend mäßige Schalenglanz ist nicht selten verstärkt, besonders bei ungefleckten Eiern. Normalerweise bilden die recht konstante Zeichnung immer nur feine Punkte oder kleine Fleckchen mit Anhäufung nach oben hin. Die meisten berühren sich nicht, sondern stehen isoliert, auch wenn sie, wie bei *sibilatrix*, dicht gedrängt sind. Für alle Arten gilt ferner, daß, wenn überhaupt Unterflecke vorhanden sind, sich solche nur mittels Lupe erkennen lassen. Man findet sie noch am ehesten bei *sibilatrix*, *inornatus humei* und *proregulus*, sonst selten. Am reichsten oder dunkelsten gezeichnet erscheinen die Eier der mitteleuropäischen Arten und Rassen. Die deutschen Laubsänger (*Phylloscopus trochilus*, *collybita*, das Artenpaar *sibilatrix* und *bonelli* sowie *trochiloides*) geben ein gutes Beispiel dafür ab, wie einander sehr nahe stehende und recht ähnliche Vögel nicht nur ganz verschiedenen Gesang, sondern auch auf den ersten Blick leicht zu unterscheidende Eifärbungen besitzen können, was merkwürdigerweise auch für den iberischen Zilpzalp (*Ph. collybita brehmi*) zuzutreffen scheint. Die Eier der asiatischen Arten sind teils besonders zart, unauffälliger, teils überhaupt nicht gefleckt. Die ausnahmslos ungefleckten oder ganz selten etwas gefleckten Arten wurden in unserer Liste durch einen Stern (\*) in der ersten Spalte kenntlich gemacht. Die weitere Beschreibung kann sich daher auf das Folgende beschränken.

*Phylloscopus trochilus*. Die Eier der vier Rassen unserer Liste stimmen überein, ändern aber, wenngleich nur in engen Grenzen, etwas mehr als bei *Ph. sibilatrix* und *Ph. collybita* ab. Grundfärbung oft nicht reinweiß, sondern rahmgelb gehaucht. Zeichnung hell oder dunkler rostrot, manchmal mehr fuchsig oder orange. Die nichtrundlichen Flecke sind innerhalb des Geleges auf der ganzen Oberfläche meist nahezu gleich groß; sie werden nach dem stumpfen Ende nur wenig größer und dichter; teils sind sie sehr dicht und winzig, teils locker verstreut und gröber, meist matt und leicht verwischt, seltener scharf markiert und dunkler, fast bis zur schwärzlichen *Ph. collybita*-Fleckenfarbe. Im Gesamteindruck, aus einiger Entfernung gesehen, wirken die Eier rosig überhaucht und nur blaß gefleckt, nicht so kalkweiß mit sehr dunkler Fleckung, wie bei *collybita*, *bonelli* und *sibilatrix*. Graue Unterflecke sind kaum je zu sehen. —  $k = 1,27$ . — Ähnlich bei manchen Meisen (*Parus*). — *Ph. trochilus eversmanni*-Eier, die Seebohm von Harvie-Brown aus dem Petschora-Gebiet erhielt, waren entgegen denen der Liste wie sehr kleine von *fitis*. (Taf. 8, Fig. 5.)

*Phylloscopus collybita collybita*. Auf reinweißem Grund stehen nur wenig dicht und hauptsächlich auf der breiteren Eihälfte meist rundliche feine bis mittelgroße, beinahe schwarze, dunkelpurpurbraune, miteinander gemischte Flecke und Punkte. Ausnahmsweise können es nur staubkorngroße Pünktchen sein, aber auch erheblich größere, die dann in der Regel an den Rändern brandfleckähnlich heller ausgelaufen sind. Zuweilen erkennt man unter der Lupe Spuren von grauen Unterflecken. Gegenüber *Ph. trochilus* ist die Grundfarbe kalkweiß, nicht getönt, die Punktierung spärlicher und durch ihren schwarzen Ton viel stärker kontrastierend. Anscheinend ist rot- oder purpurbraune Fleckung, oft mit violetter Unterfleckung in W-England und Wales stellenweise vorherrschend (CHRISTIE, Ool. Rec. 42, S. 79, 1968).

In Spanien aber fanden JOURDAIN & LYNES (Ibis 1928, S. 675) sogar nur heller rot gefleckte Stücke, die an *Ph. trochilus* heranreichen. (Die dortige, kaum von *collybita* zu unterscheidende Rasse *brehmii* singt auch wie *Ph. trochilus*. Hrsg.) —  $k = 1,26$ .

Auch von der Tibetform *sindianus* ( $k = 1,30$ ) berichtet BAKER über kühnere, nicht schwärzliche, sondern leuchtend rote Zeichnung. Bei *canariensis* gibt es nach BANNERMAN (1963, S. 226) gelegentlich kleine Flecke purpur- und rötlichbrauner Färbung, bei *abietinus* aber keine solche Abweichung, die manchmal bei *tristis* vorkommt. Normal sind all diese schwärzlich gefleckt, *lorenzii*-Eier nach BAKER dunkel rötlichbraun. —  $k = 1,25-1,30$ , i. D. 1,28. (Taf. 8, Fig. 6.)

*Phylloscopus neglectus*. Gefleckte Eier wie bei *Ph. collybita sindianus*, nur kleiner. WITHERBY (s. HARTERT u. HARTERT-STEINBACHER) fand auch ungefleckt. Nach BAKER sind sie teils so, teils nur schwach und zart, teils auffälliger, mit dunkelrotbraunen Punkten und kleinen Spritzern, gezeichnet. —  $k = 1,29$ .

*Phylloscopus bonelli bonelli* u. *orientalis*. Ganz wie bei *Ph. sibilatrix*. Zartere, mehr verwischte und bräunlichere Fleckung, die angeblich unterscheiden soll, gibt es bei beiden Arten. —  $k = 1,30$  bzw. 1,25. (Taf. 8, Fig. 7.)

*Phylloscopus tytleri*. In der Regel einfarbig reinweiße Eier, selten mit ein paar rötlichen Spritzern. —  $k = 1,31$ .

*Phylloscopus sibilatrix*. Über die ganze weiße Oberfläche dicht verteilte Punkte und kleine, sehr gleichmäßige Fleckchen, die meist in zwei Tönen auftreten und entweder dunkel lederbraun oder mehr schwarzbraun (dunkelsepia) sind, lassen die Eier wie mit Pfeffer bestreut erscheinen. Zuweilen statt Punkten kurze Strichelchen. Ganz ähnlich bei *Ph. bonelli*. Beide Arten zusammen stellen einen besonderen, in der Gattung sonst nicht wieder vorkommenden Typ dar, nämlich den dichtest und dunkelst gezeichneten. —  $k = 1,29$ .

*Phylloscopus affinis*. Etwa gleich häufig reinweiß ohne Zeichnung oder mit vereinzelt, fast unsichtbar zarten, blaßrosten, selten zahlreicheren Punkten. Zuweilen sind sämtliche Eier des drei bis sieben Stück zählenden Geleges ungezeichnet, selten alle leicht gefleckt. Meist finden sich einige reinweiße neben schwach punktierten und einzelnen etwas deutlicher gefleckten Eiern im selben Nest (BAKER 1933 u. SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 532f., 1937). —  $k = 1,30$ .



*Phylloscopus griseolus*. Trüb braunrote Fleckchen auf weißem Grund, meist in breiter Zone am stumpfen Ende (BAKER). —  $k = 1,33$ .

*Phylloscopus fuscatus fuscatus*. Wie alle in unserer Liste durch einen Stern (\*) kenntlich gemachte Arten hat diese Nordrasse ungefleckt reinweiße, glänzende Eier. —  $k = 1,32$ .

*Phylloscopus (fuscatus?) fulgiventis*. Wie besonders reich gezeichnete Eier von *Ph. affinis* (nach BAKER). Breitoval ( $k = 1,23$ ). (Wenn das stimmt, muß betont werden, daß eine der beiden Zwischenrassen in N-Szetschwan über der Nominatform wohnt und daher die Eingliederung der früheren Art *fulgiventis* in *fuscatus* überprüft werden muß. Dabei würde der Oologe für Trennung eintreten. Hrsg.)

*Phylloscopus armandii armandii*. Nach PRZEWALSKI (s. HARTERT und BAKER) weiße Eier mit kleinen rötlichen Flecken. —  $k = 1,27$ .

*Phylloscopus pulcher pulcher* u. *kangrae*, *inornatus inornatus* u. *humei*, *subviridis*, *proregulus proregulus*, *p. chloronotus* und *p. simlaensis*. Von diesen Arten sind nur deutlich, wenngleich meist recht zart rötlich oder rotbraun gefleckte Eier bekannt, zuweilen mit einem Ring am stumpfen Ende. Bei *inornatus humei* und ähnlich bei *proregulus* sieht man in den Sammlungen mehr dunkler purpurbraune und graubraune, zum Teil fast schwärzliche Punkte in einem Kranz mit vereinzelten aschgrauen Unterflecken dazwischen. —  $k = 1,27-1,34$ .

*Phylloscopus borealis talovka* (früher *borealis*). Die einzige Art mit gefleckten Eiern bei den früher als *Acanthopneuste* vereinigten Arten. Nach PLESKE (s. HARTERT) ähnliche Eier wie bei *Ph. trochilus*; jedoch größere, reinweiße und über das ganze Ei hell rostrot fein gesprenkelte. Die Gelege im Britischen Museum haben teils kleine rosa Punkte wie beim Zankönig (*Troglodytes troglodytes*), teils größere hellfuchsig, teils runde kastanienbraune Flecke, bald in geringer, bald in größerer Anzahl. Meiseneier (*Parus*) sind ähnlich, besitzen aber nicht den Orange-Ton der *borealis*-Zeichnung. CARPELAN (Orn. Mon. ber. 38, S. 120, 1920) erwähnt ein Ei mit einem 1 mm breiten rotbraunen Streifen rund um das stumpfe Ende, der angeblich für diese Art besonders charakteristisch sein soll. Dabei handelt es sich aber offenbar nur um eine zufällige Abweichung. —  $k = 1,29$ . (Taf. 8, Fig. 8.)

*Phylloscopus borealis kennicotti*. Ziemlich gleichmäßig verteilte, weinrote Fleckchen in zwei Tönen. —  $k = 1,30$ .

*Phylloscopus borealis xanthodryas*. Die wohl durchweg von ALAN OWSTON in Yokohama stammenden Eier in den Sammlungen Nehrkorn, v. Treskow, Domeier, Baker und in der meinen fallen zum größten Teil durch ihre bedeutendere Größe und ihre spärliche, kaum sichtbare blasse und zarte braune Fleckung auf. Verwechslung könnte mit dem japanischen Zaunkönig (*Troglodytes troglodytes fumigatus*) vorliegen; aber auch bei diesem sind so große Eier nicht wahrscheinlicher zu erwarten. —  $k = 1,28$ .

*Phylloscopus magnirostris*. Diese ungefleckt reinweißen Eier seien als die größten der Gattung erwähnt und als die mit dem größten Achsenindex ( $k = 1,38$ ).

Wie diese, so sind auch die Eier aller folgenden *Phylloscopus*-Arten unserer Liste ungefleckt reinweiß und schwach glänzend, also bei den schon früher meist zu *Phylloscopus* gestellten *Ph. trochiloides* (5 Rassen), *nitidus*, *tenellipes*, *occipitalis*, (*occipitalis*?) *coronatus*, *ijimae*, *reguloides* (3 Rassen) und *davisoni*. —  $k = 1,23$  bis  $1,35$ . YAMASHINAs Vollgewicht (Journ. f. Orn. 86, S. 500, 1938) für *tenellipes* (1,5 g) ist zu groß, da nach seinen Maßen selbst das Maximum nur 1,30 g sein kann.

*Phylloscopus cantator*, *trivirgatus ricketti*, *t. trivirgatus*, *t. sarasinorum* und *t. guilianetti*. Diese zwei früher unter *Cryptolopha* (= *Seicercus*) geführten Arten werden gemäß HARTERT und anderen hierher gestellt. Auch sie legen ungefleckt weiße Eier. —  $k = 1,22$  bzw.  $1,30$ ,  $1,33$ , —,  $1,38$ .

*Seicercus* (= *Cryptolopha*, jetzt oft zu *Phylloscopus*). Außer *ruficapilla*, *laetus* und *umbrivirens*, die gleich gesondert besprochen werden, brauchen die Arten der Liste hier nicht erwähnt zu werden, da alle bekannten Arten dieser Gattung milchweiße, ungeflechte Eier von meist etwas zugespitzt breitovaler Gestalt mit feinem Seidenglanz haben. Die Schalen scheinen auch weiß durch. —  $k$  meist =  $1,21$ — $1,35$ .

Die Eier von *Seicercus* unterstützen die Verschiebung dieser Gattung von den Muscicapidae zu den Sylviidae (*Phylloscopus*), zumal es bei den Muscicapidae fast keine ungeflechten, weißen Eier gibt. Die obige Kennzeichnung von *Seicercus* stimmt nicht, wenn man, wie es heute manchmal geschieht, *Abroscopus* und *Tickellia* damit vereint. Übrigens ist sogar eine Vereinigung aller Formen der drei Gattungen mit *Phylloscopus* in Sicht.

*Seicercus ruficapilla minullus*. Nach MOREAU (Ibis 1937, S. 327) fand Baldock weiße, im frischen Zustand nelkenrötliche Eier mit kleinen roten Flecken, die also wie die der nächsten Rasse aussehen.

*Seicercus ruficapilla (johnstoni?)*. Nach PRIEST (Eggs of birds breeding in Southern Africa, Glasgow, 1948, S. 91) reinweiß mit sehr wenigen bräunlichen Fleckchen oben. —  $k = 1,36$ .

*Seicercus ruficapilla ruficapilla* oder *voelckeri*. Nach ROBERTS (1957, S. 359) blaß nelkenrötlich mit hellroter Fleckung und Sprengelung. Wegen der kleinen Maße:  $15,1 \times 11,0$  und  $16,4 \times 12,5$  in der Liste nicht berücksichtigt.

*Seicercus umbrivirens umbrivirens*. Die drei Eier, die v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 684, 1905) sammelte, haben auf schön glänzendem, rahmweißem Grund blaß ziegelrote Kleckse und Punkte, hauptsächlich am stumpfen Ende, aber auch sonst einige. Ähnlich reichlich rötlich gezeichneten *Phylloscopus*-Eiern. —  $k = 1,35$ .

*Seicercus umbrivirens mackenzianus*. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 389) weiß oder rötlichweiß mit kleinen rostroten Flecken, die gelegentlich eine Kappe am stumpfen Ende bilden. —  $k = 1,35$ .

*Seicercus umbrovirens alpinus*. Nach OGILVIE-GRANT (Trans. Zool. Soc. London 19, S. 407, 1910, s. BELCHER) weiß, ziemlich lang zugespitzt, überall lichtrot und lavendelgrau gefleckt, besonders am stumpfen Ende. —  $k = 1,40$ , so gestreckt sind *Seicercus*-Eier in der Regel nicht.

*Seicercus laetus laetus*. PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afr. 46, S. 257, 1961) fand rahmweiße Eier mit kleinen rötlichbraunen Flecken, die am stumpfen Pol gehäuft sind. —  $k = 1,38$ .

*Abroscopus superciliaris albigularis* (= *Abornis*; = *Seicercus*). Zwei Typen. Der eine ähnelt dem von *A. schisticeps*, indem auf glattem, rosaweißem Grund fuchsig bis rötlichbraune und einige purpurgraue Frickel oder kräftigere Fleckchen, überall ziemlich dicht, besonders aber am breiteren Ende stehen. Der andere Typ ist entweder einfarbig mitteldunkel ziegelrot bis zum Farbton der hellen Varietät von *Cettia cetti* oder fast so, wenn nadelstichgroße Pünktchen und verloschene Tüpfel den Grund so gut wie vollständig verdecken. Der erste Typ erinnert an reich gezeichnete Eier unseres *Phylloscopus trochilus*, für den zweiten ist, wenn er punktiert ist, schwer ein Vergleichsobjekt zu finden. Bei ihm weist das Schalenkorn dichteste feinste Grübchen wie bei *Hippolais* auf. Der Glanz ist mäßig, die Innenfarbe gelblichrosaweiß. —  $k = 1,35$ .

*Abroscopus superciliaris superciliaris*. Nach BAKER sind die drei Eier eines von BINGHAM in Tenasserim gefundenen Geleges nelkenrötlichweiß mit rotweinfarbenen Flecken. —  $k = 1,35$ .

*Abroscopus superciliaris schwaneri*. Am Kina Balu auf Borneo gesammelte Eier sind weiß mit dichter mahagonifarbener Ober- und purpurgrauer Unterfleckung, die sich um das stumpfe Ende häuft (nach GIBSON-HILL 1950 aus SMYTHIES, The birds of Borneo, Edinburgh, 1960, S. 433). —  $k = 1,33$ .

*Abroscopus superciliaris vordermani*. Nach HOOGERWERF (1949) rosaweiß, oben mit dichten feinsten rosaroten Punktfeckchen, die sich nach unten verlieren. Breitspitzoval ( $k = 1,25$ ).

*Abroscopus schisticeps schisticeps* und *flavimentalis* (= *Abornis*). Wie im wesentlichen bei allen Eiern der Gattung zugespitzt breitovale Gestalt ( $k = 1,32$  bzw. 1,37), weißer bis rötlichweißer Grund, mäßig glänzend, dicht besetzt mit kleinen und etwas größeren rosaroten, rostroten bis rötlichkastanienbraunen und vereinzelt hell lilagrauen Spritzern oder Wischern, die nach oben hin gedrängter stehen und dort zuweilen eine Kappe oder lockere Zone bilden. Ob auch einfarbige, ungefleckte Eier wie bei der vorigen Art vorkommen, ist unbekannt.

*Abroscopus albogularis albogularis*. Variabel wie *A. superciliaris albigularis*. NEHRKORNS Stücke haben ziemlich große, dunkel braunrote Flecke auf weißem Grund. Breitspitzoval ( $k = 1,25$ ).

*Abroscopus albogularis fulvifacies*. Nach LA TOUCHE vor dem Ausblasen lachsfarben (wohl beeinflusst vom durchscheinenden Dotter), dann rosaweiß mit etwas längs gerichteten, kurzen Stricheln oder schmalen Blättern. Die karminrote Zeichnung bildet zuweilen einen durch violettgraue Unterflecke verdunkelten

Kranz am stumpfen Ende, der sich nach unten hin auflöst. Nehrkorns Exemplare gleichen denen der Nominatform, sind aber vielleicht etwas weniger dunkel, mehr fuchsig. Solche fuchsröte, etwas verwischte Strichel hat auch ein Gelege aus Kuatun im Museum Koenig, Bonn, wobei etwa die Hälfte des weißlichen Grundes zwischen der ziemlich gleichmäßig verteilten Zeichnung frei bleibt. Ein anderes dortiges Gelege trägt etwas größere, schärfer ausgeprägte, nichtgestrichelte Flecke neben deutlichen, mittelgroßen rötlichgrauen Unterflecken, die durch jene zum Teil überdeckt werden, unregelmäßig verteilt sind und mehr als die Hälfte des weißen Grundes zwischen sich frei lassen. Ebenso ist mein Gelege aus Kuatun, relativ grob dunkel fuchsig und grau, oben dicht, am stark zugespitzten Ende nur zart und locker gezeichnet. Sehr dunkel und reich gefleckte Zwergeier von *Phylloscopus trochilus* würden ähnlich aussehen. Nach YAMASHINA (Tori 9, S. 431—469, 1937) blaßblachsrosa mit rötlichbraunen und graubraunen Frickeln überall, zuweilen mit Kranz. —  $k = 1,29$ .

*Tickellia hodgsoni hodgsoni* (= *Abroscopus*; = *Seicercus*). Nach OSMASTON (1904, s. BAKER) wenig glänzend, blaß scharlachrot mit kleinen, dunkel weinroten Fleckchen und Spritzern besonders am stumpfen Ende. —  $k = 1,35$ .

*Orthotomus sutorius* (= *Sutoria*). Bei allen Rassen dieser Art und ihrer Verwandten ziemlich glänzende Eier mit Neigung zu länglich spitzovaler Gestalt ( $k = 1,40$ , Rassen 1,33—1,41) und starker Variation in der Färbung. Wahrscheinlich kommen dieselben Abänderungen bei allen vor, wie solche sich ähnlich auch bei *Cisticola* finden. Im Gegensatz zu *Cisticola* wurden aber weder ungefleckte weiße Eier noch lebhaft blaue beobachtet (BAKER 1933, S. 372). Grundfarben: weiß, rein oder rahmfarben bis zart rosa gehaucht, grünlichweiß, bläulichweiß, ganz blaß blaugrün und reinleuchtend blau. Die in verschiedenen rötlichen (mehr bei rötlich getöntem Grund) bis kastanienbraunen (mehr bei bläulichem Grund) und purpurschwarzen Tönen gehaltene Zeichnung kann sich in lockeren zarten Spritzern bis mittelgroßen Fleckchen über die ganze Oberfläche hinziehen oder in Form von kleinen Blättern bis wolkigen Wischern am breiteren Ende zusammendrängen, auch dort einen Ring bilden. So dichte Frickel wie etwa bei *Franklinia* (jetzt zu *Prinia* gezogen) kommen nicht vor, auch keine grauen Unterflecke; es überwiegen spärliche, blaßrötliche oder fuchsig Flecke, ohne dunklere auszuschließen. Die durchscheinende Farbe ist wie die des Grundes. Nach BAKER (1933, S. 374) gibt es bei *O. s. longicauda* in der Gegend von Hongkong 4 blaugrundige Eier auf 1 weißes oder rötlichweißes, dagegen bei den Rassen *guzurata*, *sutorius* und *patia* in Indien und Burma nur 3 blaue auf 2—3 weiße oder rötlichweiße. Für die Java-Rasse *edela* führen HELLEBREKERS & HOGERWERF (1967) sogar nur bläuliche bzw. blaugrünliche Grundfärbung an, auf der ziemlich grobe bräunliche bis purpurne Flecke stehen.

*Orthotomus atrogularis nitidus*. Ganz wie bei *O. sutorius*. BAKER hält die Zahl der weißgrundigen Eier bei dieser Rasse für besonders hoch. Auch bei NEHRKORN weiß mit fuchsig Flecken, im Britischen Museum ebenso mit spärlichen hellroten und grauen, relativ groben und nahezu gleichgroßen Blättern. —  $k = 1,35$ .

*Orthotomus atrogularis atrogularis*. BAKER (1933, S. 376) erhielt aus Thailand fast nur blaugrundige Eier. —  $k = 1,34$ .

*Orthotomus atrogularis chloronotus*. Von Whitehead gesammelte Eier des Britischen Museums (OGILVIE-GRANT & WHITEHEAD, Ibis 1898, S. 240) sind auf reinweißem Grund ziemlich reichlich mit braunen und blaßbläulich-rötlichen kleinen Fleckchen besetzt; sie klingen entfernt an Typen von *Phylloscopus collybita* an. —  $k = 1,33$ .

*Orthotomus atrogularis derbianus*. Wie *O. sutorius*. KUTTER erwähnt gelbgrünlich durchscheinende, schwach rötlichgelb gehauchte Eier mit gelbroten, meist etwas verwischten Oberflecken und dazwischen grauvioletten Unterflecken sowie dichter Zeichnung am stumpfen Ende. —  $k = 1,40$ .

*Orthotomus atrogularis frontalis*. Die nur in der Nehr Korn-Sammlung gesehenen Eier sind weiß mit nur wenigen, markierten schwarzbraunen Punkten. —  $k = 1,45$ .

*Orthotomus sericeus hesperius*. Nach NEHRKORN außerordentlich variabel wie bei allen *Orthotomus*-Arten. Rötlichweiß oder blaugrün mit fuchsigem größeren und kleineren, namentlich am stumpfen Ende vereinigten Flecken oder weiß mit tiefrostbraunen, scharf begrenzten Fleckchen. Nach BAKER überwiegen blaugrundige Eier 3:1 über die weißgrundigen, was aus der Beschreibung von Malakka-Eiern bei HOOGERWERF (1949, S. 214) nicht so klar hervorgeht. —  $k = 1,38$ .

*Orthotomus sepium borneonensis* u. *s. sepium*. Nach BERNSTEIN (Journ. f. Orn. 7, S. 265, 1859) sind Eier von *s. sepium* glänzend weiß mit kleinen bräunlichroten Flecken. Nehr Korn's *s. sepium*-Stücke haben überdies einige schwarzbraune Tüpfel. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 127f.) ist *s. sepium* so variabel wie *Phylloscopus trochilus*, weiß oder blaß rahmfarben, Fleckung und Flatschung ziemlich spärlich, rötlichbraun, gelegentlich purpurbraun, bei einigen in einer Zone; ein Gelege ungefleckt weiß. Einige weniger gefleckte ähneln *Cisticola juncidis*, andere mehr *Aethopyga mystacalis* oder *Parus major*. Graue oder graulila Unterflecke kommen vor. Zonen- oder Kappenbildung gibt es am stumpfen Ende sowohl dicht und fein als auch sehr grob geflatschter Eier. —  $k = 1,46$  bzw. 1,44. (Taf. 8, Fig. 9.)

*Phyllergates cucullatus coronatus* (auch zu *Orthotomus*). NEHRKORN'S Stücke sind „weiß mit feinen mattbraunen und rostbraunen, begrenzten und verwischten Flecken, welche am oberen Drittel gehäuft stehen.“ Ähnlich sind teilweise BAKERS Eier, die ihm zugetragen wurden, wie schwach gezeichnete, abgewaschene von *Orthotomus sutorius*, weiß, verloschen blaß rötlichbraun geblattet. Nach BAKER (1933, S. 466) auch rot oder blau getönt. —  $k = 1,36$ .

*Phyllergates cucullatus cucullatus*. NEHRKORN'S bläuliche Stücke mit mattroten Flecken ( $16 \times 11$  mm) erkannte BARTELS (Orn. Mon. ber. 32, S. 110, 1924) als *Orthotomus sutorius edela*. Nach HOOGERWERF (1949, S. 210) verdecken stark verschwommene, blaß rotbraune Fleckchen verschiedener Größe und Gestalt den kaum als schmutzigweiß, trüb- oder purpurfleischfarben (nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967) erkennbaren Grund vollständig. Spitzovale Form ( $k = 1,32$ ).

Die beiden *Phyllergates*-Formen stehen jetzt wieder oologisch richtig zwischen *Orthotomus* und *Cisticola*, wie schon im CAT. BRIT. MUS., während SHARPE

(1899—1912) sie trotz ihrer vollkommen anderen Eier zwischen der *Horeites*-Gruppe von *Cettia* und *Cettia cetti* einreichte. Geschah das nur darum, weil *Phyllergates* 10 statt 12 Schwanzfedern (*Orthotomus*) besitzt?

*Cisticola*. In der Supplement-Nummer des Ibis von 1930 „Review of the genus *Cisticola*“ geht LYNES auch auf die Oologie dieser Gattung ausführlich ein. Später gibt er Nachträge dazu (z. B. LYNES & SCLATER, Ibis 1934, S. 1—51). Weil dabei nicht nur das Ergebnis eigener Funde, sondern auch das meiste von dem berücksichtigt wurde, was in anderen Sammlungen und im Schrifttum zuverlässig zu erfahren war, konnten sich die folgenden Ausführungen ganz wesentlich auf jene große Arbeit stützen. Außer den von mir hinzugefügten Schalengewichten, Schalendicken, Frischvollgewichten und relativen Schalengewichten blieb nicht viel zu ergänzen, nämlich nur die fehlende Beschreibung einzelner Arten (*cinereola*, *rufa*) und eine Anzahl Maße, ferner Zusätzliches, was Färbung und Zeichnung betrifft, wenn darüber im einzelnen Fall anderwärtig ausführlicher als bei LYNES berichtet war, insbesondere bei NEHRKORN, KUSCHEL (1895), CAMPBELL, NORTH, v. ERLANGER 1905, BELCHER 1930, JAMES 1925, JOURDAIN & SHUEL (Ibis 1935, S. 623—663, Ibis 1938, S. 238—240), HOESCH & NIETHAMMER (1940) sowie in den Notizen aus der eigenen Sammlung und aus fremden.

Die meisten *Cisticola*-Eier tragen auf weißem oder hellem bis dunklem bläulichen Grund, soweit sie nicht ungefleckt sind, feine braune Pünktchen oder kleine Fleckchen, die locker überall verstreut oder am oberen Ende verdichtet sind. Bei einigen Arten zeigt sich eine gröbere Blattern-Zeichnung als Kranz oder Kappe, nicht gerade häufig mit einzelnen lilagrauen Unterfleckchen dazwischen. Ein dritter Zeichnungstyp hat nur staubkorngroße Pünktchen, ein vierter gleicht Eiern der *Prinia*-Arten, die früher *Burnesia* hießen, durch schwere braunrote Pigmentierung. Infolge der verschiedenen Anordnung der Punkte und Flecke, ihrer Dichte, Größe, Gestalt und Färbung besteht eine bedeutende Abänderung im Aussehen, bei vielen Arten sogar innerhalb derselben Rasse. Einen ganz aus der Reihe springenden immer erythristischen Typ stellen *C. galactotes* in allen ihren Formen und *C. carruthersi* dar mit dunkel braunrötlich oder rötlichlachs-farben, auch terrakottrot über die ganze Oberfläche marmorierten Eiern, die zum Teil an *Cettia cetti*-Eier erinnern.

Nichts Besonderes bieten die den verschiedenen Vogelgrößen normal entsprechenden Dimensionen der Eier, ihre zum Breitoval neigende, zugespitzte Gestalt und ihr vorherrschend nur mittelstarker Glanz, der seinen höchsten Grad bei den ungefleckten Eiern aller (außer den 2 folgenden?) Arten und bei den immer gefleckten von *C. galactotes* und *C. erythrope* erreicht, bei den *natalensis*-Formen aber meist fast gänzlich fehlt.

Als durchscheinende Färbung erblickt man hier stets einen blassen Ton der Grundfärbung.

Wischer als Oberflecke sind selten; denn diese erscheinen so gut wie immer scharf ausgeprägt. Fleckenfarben sind verschiedene rote und braune Töne, helle und dunkle bis schwarze. Immer bleibt der größte Teil der Oberfläche frei, sei es zwischen den Punkten oder, wie bei den bekränzten Stücken, überhaupt außerhalb des Kranzes. Ganz so überreich und auffallend grob gezeichnete Eier wie z. B. bei *Prinia inornata* kommen bei *Cisticola* nicht vor, wohl aber ziemlich kühne Blattern bei *C. cantans muenzneri*, *C. aberrans*, *C. ruficeps*, *C. brachyptera katonae*

und *bailunduensis*, *C. juncidis malaya*, *C. exilis* im Gegensatz zu der weit überwiegenden zarten Zeichnung. Haarlinien fehlen. Andere Typen beider Gattungen, wie auch solche von *Orthotomus*, können ziemlich ähnlich sein und deuten damit offenbar Verwandtschaft an. Anscheinend ist aber die Schale bei *Prinia* ein wenig dicker als bei *Cisticola*, *Orthotomus* und *Phylloscopus*, dort ist das Rg-Mittel =  $6,0^{\circ}$ , hier  $5,2^{\circ}$ .

Von den 154 *Cisticola*-Rassen, die LYNES (1930) anführt, und 22 weiteren, die man den Listen von WHITE (1962) und WYNNE (Key-list of the palaearctic and oriental passerine birds, Arbroath, 1956) entnehmen kann, sind mit ihren Eiern immerhin die 119 in unserer Liste angegebenen bekannt, viele allerdings nur in wenigen Exemplaren. Ohne Kenntnis des Fundorts sind die meisten Zistensänger-Eier, jedenfalls die Afrikas, nicht zu bestimmen, und weder Fundort noch beiliegendes Nest noch beim Nest beobachteter Vogel — außer dem brütenden Weibchen hält sich dort mancher andere auf! — bieten Gewähr für sichere Ansprache. Wegen des noch längst nicht ausreichenden Materials für die Frage der geographischen Variation beschränkte sich LYNES (1930) in dieser Beziehung auf kurze Andeutungen, so bei folgenden Arten und Rassen:

*juncidis*: In Europa hat *j. cisticola* stark variante Eier. Nicht erwähnt ist, daß auf den Balearen nur ungefleckt weiße und bläuliche Eier gefunden wurden. Die *j. cursitans*-Eier Indiens variierten wenig und sind fast immer zart gefleckt mit unauffällig getöntem weißlichen Grund. In Thailand (*j. malaya*) aber sind sie reicher und gröber gezeichnet. Chinesische (*j. tinnabulans*) und japanische (*j. bruniceps*) sind nur als auf weißem Grund dunkelbraun gefleckt bekannt. Südafrikanische Eier (*j. perennia* und *j. terrestris*) ändern wie die aus Europa ab, sind aber seltener ungefleckt.

*exilis*: Durch bei den Rassen (außer stellenweise bei *lineocapilla*?) recht konstante, grobblattrige Zeichnung in Kranzform, tiefen blauen Grund und stärkeren Glanz von den meisten anderen Arten stark verschieden.

*lais*: *l. lais* und *monticola*: In Natal nach ROBERTS beträchtlich variant, ähnlich *C. juncidis cisticola*; dagegen *lais semifasciata*: Nach BELCHER im Niassaland sehr konstant, gut gefleckt auf bläulichem Grund.

*cantans*: *c. cantans*: Nordafrika. Einfarbig blau oder zart bis gröber gefleckt; dagegen *c. pictipennis*: Keine ungefleckten Eier, nur zart gefrickelte oder fein gefleckte im Gebiet um den Norden des Tanganjika-Sees; ferner *c. muenzneri*: Weiße und blaue Typen immer mit kühnen, scharf begrenzten Blättern, im Gebiet um den Süd-Tanganjika.

*galactotes*: In Südafrika (*g. galactotes*) tief terrakott oder ziegelrot, sehr ähnlich gut gefärbten Eiern von *Cettia cetti*, praktisch einfarbig. In Zentral-Afrika (nördliche *g. galactotes* zum Teil, *g. luapula* vom Bangweolo-See, *g. suahelica*) zwar ähnlich, aber nicht so tief rot und meist kräftig rot bis rotbraun gefleckt, zum Teil *Pycnonotus*-artig. In Abessinien (*g. lugubris*) am wenigsten rot, selbst fast weiß oder sandgelb. Bei allen Formen aber keine Spur von Grün oder Blau. (Abbildung von 3 Farbtypen dieser Art s. Thomson, A new dictionary of birds. London, 1964, Taf. 43.)

*natalensis*: Anscheinend einzige Art mit fast ausschließlich glanzlosen Eiern, sonst variant wie *juncidis cisticola*, wenn man die Beschreibungen von LYNES, SWYNNERTON, BELCHER und ROBERTS zusammenfaßt.

Weitere Vergleiche ermöglicht die folgende Einzelbeschreibung, die wie gesagt, im wesentlichen LYNES (1930, 1934) folgt.

*Cisticola erythrops erythrops*. Stark glänzende, manchmal etwas länglichovale ( $k = 1,34$ ) Eier. Stark variant. Von den beiden Haupttypen trägt der eine auf schön blaugrünem oder grünlichweißem Grund ziemlich große Flecke und kühne Blattern in Bläßrot, Rötlichlila und Lilagrau, entweder über die ganze Fläche verteilt oder am stumpfen Ende gehäuft. Der andere Typ ist auf rahmfarbenen Grund über und über so dicht mit sehr zarten, heller rotbraunen oder rostroten, mit wenigen grauen gemischten Frickelein bedeckt, daß beinahe keine Stelle frei bleibt, insbesondere nicht in dem fast immer vorhandenen dunklen Fleckenring des oberen Polbereichs. Diese Varietät erinnert an *Cisticola woosnami schusteri*, an *Prinia polychroa* und *Saxicola torquata rubicola*. Eine Spielart des ersten Typs mit saftig blaugrünem Grund kann in der Färbung kontrastreich gezeichneten Eiern von *Pyrhula pyrrhula* nahekommen mit ihren nicht sehr großen, unregelmäßig geformten und locker stehenden braunen und grauen Flecken, über die da und dort schwarzbraune Punkte nebst kleinen Tüpfeln verstreut sind. Sowohl bei weißgrundigen, als auch bei grüngrundigen Stücken kommt es vor, daß die unzähligen, winzigen Frickelein zu wenigen großen, verwaschenen braunen Flatschen zusammengefloßen sind, was etwas anomal erscheint. Auch gibt es Exemplare mit rahmfarbenem Grund, bei denen das obere Viertel von einem breiten Band größerer, fuchsig brauner Flecken umgürtet ist, wodurch sie Eiern von *Erithacus rubecula* mit dunklem, starkem Fleckenkranz ähneln. Also fast unglaublich variant, aber nie ungefleckt. BATES bildet sieben gänzlich verschiedene Typen ab, Varietäten eines Grundtyps (BATES & OGILVIE-GRANT, Ibis 1911, S. 613 u. Taf. XII, siehe auch OGILVIE-GRANT, Ibis 1909, S. 67f.) (Taf. 8, Fig. 10.)

*Cisticola erythrops sylvia*. In jeder Beziehung wie bei der Nominatform. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8°, Zool. 185, S. 155, 1971) steht grob rostbraune oder schwärzliche Fleckung auf hellgrünem Grund. —  $k = 1,36$ .

*Cisticola erythrops nyasa*. Wie *e. erythrops* stark abändernd und glänzend, nach BELCHER jedoch niemals *C. cantans* ähnlich. Grundfärbung weiß oder grünlichweiß bis prachtvoll tief blaugrün. Die rötliche Zeichnung, teils feine Frickelein, teils schwere Blattern, neigt stark zur Zonenbildung. Grünlichblauer Grund scheint dominant zu sein. —  $k = 1,36$ .

*Cisticola cantans swanzii*. Nach SHUEL (Ibis 1938, S. 238) weiß, überall spärliche rotbraune Sprenkel und lila Unterfleckchen, die oben dichter stehen. Glänzend. Zugespitzt. —  $k = 1,46$ .

*Cisticola cantans cantans*. Manche einfarbig blaß türkisblau. Auf gleichem Grund haben andere ziemlich gut verteilte kleine rötliche oder kühne große dunkelrote Flecke. —  $k = 1,34$ . — Häufiger Wirt des Brutparasiten *Vidua macroura*.



*Cisticola cantans belli*. Rahmweiß mit braunroten Flecken, die nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afr. 44, S. 256, 1961), am stumpfen Pol dichter stehen und dort eine Zone bilden. —  $k = 1,30$ .

*Cisticola cantans pictipennis*. In einer stattlichen Serie von 50 Eiern der Sammlung van Someren waren nach LYNES (1930) keine einfarbigen Eier, auch keine mit größeren Blättern. Es fanden sich nur feine Frickel, Spritzer, kleine Flecke und gelegentliche Strichel in Rotbraun bis Purpur neben grauen Unterflecken. Aber SERLE (Ibis 1943, S. 71) fand außer 3 dieser Beschreibung entsprechenden Dreiergelegen ein sehr blaß grünes mit unauffälliger blaßlila Marmorierung nahe dem stumpfen Pol und eins, das auf rahmbraunem Grund dicht und fein rötlichbraun gesprenkelt und geblattet ist und lila Unterflecke trägt. —  $k = 1,41$ .

*Cisticola cantans muenzneri*. Nach BELCHER besonders in der Zeichnung wenig abändernd, die fast nur in kühnen, rundlichen, auf der oberen Eihälfte gut verteilten Blättern brauner und grauer Farbe besteht, auf weißem bis gelegentlich bläulichem Grund. Nach CHUBB (Ann. Durban Mus. 1, S. 78, 1914) auf sehr blaß blauem Grund in ziemlich groben, rötlichbraunen und graublauen Flecken. Zuweilen auch blaßgrüne Stücke mit großen, unregelmäßigen, heller braunen Flecken, beinahe ohne kleinere Flecke. Ein Zweiergelege mit blaßkastanienrotem Fleckenring um den stumpfen Pol erwähnt JAMES (1970). Geringerer Glanz scheint vorzuherrschen. —  $k = 1,38$ . — Gegenüber *C. c. cantans* und *C. c. pictipennis* zeigt sich (wie schon S. 599 gesagt wurde) eine klare geographische Variation der Färbung (LYNES 1930).

*Cisticola woosnami schusteri*. Charakterisiert durch staubförmig feine, teils lehmfarbene, teils rostrote, dunkelbraune und purpurne Pünktchen und sehr kleine Fleckchen, die sich von einem ziemlich blassen, in SCHUSTERS Zweiergelege (Ornith. Mon. ber. 22, S. 94, 1914) wohl mehr hervortretenden, da dort als „hübsch“ bezeichneten Ring am oberen Ende aus nach unten hin stark auflockern und dann ganz verlieren. Es sind recht helle Eier mit nur wenig Glanz der kaum merklich blau gehauchten Oberfläche. —  $k = 1,41$ . — Ähnlich erscheint ein Typ bei *C. fulvicapilla* und *C. aberrans* mit  $k = 1,34$  und  $k = 1,39$ .

*Cisticola woosnami woosnami*. — Merkwürdig langgestreckt ( $k = 1,53$ ).

*Cisticola woosnami lufira*. Blaßblau mit verstreuten Punkten, Frickeln, Fleckchen und kleinen Blättern, die hell bis dunkler rot und grau sind. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola lateralis lateralis*. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola lateralis antinorii*. Glanzlos weiß mit zahlreichen kleinen, rostroten Frickeln und Fleckchen, die am stumpfen Ende dichter stehen. Andere sind einfarbig blaß türkisblau oder tragen weitläufig verstreute dunkel purpurne, nur staubkorngroße Punkte. —  $k = 1,31$ .

*Cisticola lateralis vincenti*. Nach LYNES & SCLATER (Ibis 1934, S. 26) kräftig mit roten und grauen kühnen Fleckchen sowie kleinen Blättern gefleckt; es kommen aber auch andere Eier vor (LYNES 1930). —  $k = 1,48$ .

*Cisticola bulliens*. LYNES & OSMASTON (LYNES, Ibis 1930, Suppl., S. 320) fanden vier recht verschiedene Gelege zu je drei Eiern: 1. leuchtend türkischblau, gut gezeichnet mit feinen weinroten und dunkel purpurnen Fleckchen, 2. grünlichblau, verloschen rostbraun gut geblattet, 3. weiß mit zahlreichen roten und schokoladenbraunen Pünktchen und Fleckchen, 4. ganz blaß grünlichblau, gegen das dickere Ende hin sehr zart und dicht weinrot punktiert. Ungefleckte wurden nicht gefunden. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola anonyma*. Nach KUSCHEL und NEHRKORN grün bis ziemlich tief blaugrün mit markierten hell- und dunkelbraunen oder rotbraunen Spritzern und runden Flecken, die überall lose stehen, zum Teil aber am oberen Ende dichter. Manchmal einige violette Unterfleckchen. Längliche Gestalt, am schlankeren Ende nur wenig verjüngt und stumpf, fast elliptisch ( $k = 1,44$ , aber im Durchschnitt neuer Serien = 1,35). Glanz gering. 17 Eier nach SERLE (Ibis 1950, S. 614) ebenso auf blauem oder grünlichblauem Grund gezeichnet, ferner mit graulila Unterflecken versehen. PRIGOGINE (1971, S. 151) bezeichnet den Grund als blaßgrün und grünbläulich.

*Cisticola hunteri discolor*. Fast elliptisch ( $k = 1,39$ ), glatt, etwas glänzend. Grund blaß graugrün, dicht und gleichmäßig mit braunen Flecken und Strichen sowie unauffälligen grauen Unterflecken bedeckt.

*Cisticola hunteri prinoides*. —  $k = 1,43$ .

*Cisticola hunteri chubbi*. Auf blaßblauem Grund überall, aber besonders in einem Kranz am oberen Ende verloschen rostbraun sehr zart gefrickelt (LYNES 1930). PRIGOGINE (1971) fand fleischfarbene Eier mit am stumpfen Pol gehäuften rosa Flecken. Nach GRANVİK (Rev. Zool. Bot. Afr. 25, S. 105, 1934) blaß bläulichgrün mit rötlichbrauner Fleckung. —  $k = 1,41$ .

*Cisticola hunteri nigriloris*. Nach LYNES stark variant wie die Eier der meisten Formen dieser Gattung. BELCHER & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 29f., 1966) nennen diese Eier ein großes Abbild von *Cisticola brachyptera isabellina*.

*Cisticola aberrans bailunduensis*. Nach LYNES & SCLATER (1934) auf weißem Grund über ein Viertel der Oberfläche sehr schön gezeichnet mit kleinen und großen, scharf markierten lichtroten Blättern, oben dunkel, unten verloschen.

*Cisticola aberrans lurio*. Nach BENSON (Ibis 1944, S. 470) blaß bläulichgrün mit rötlichbrauner Zeichnung. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola aberrans aberrans*. Nur größer, sonst wie der vorherrschende Typ bei *C. fulvicapilla*. Blaßgrünlichblau, in verschiedenen braunen Tönen fein gefleckt. LYNES (1930) nimmt an, daß die Eier der beiden Arten durch genaue Messung mit ziemlicher Sicherheit unterschieden werden können. Das wird zutreffen, da *a. aberrans*-Eier nach ROBERTS Maßen (Ann. Transvaal Mus. 3, S. 237, 1913, u. 1940) im Durchschnitt um 40% größer sind, wie unsere Liste ergibt. —  $k = 1,39$ .

*Cisticola aberrans minor*. Ein Gelege aus Natal hat nach LYNES (1930) mittleren Glanz und ist auf blaßtürkischblauem Grund spärlich trüb weinrot zart gefrickelt,

am breiten Ende dichter. —  $k = 1,35$ . [Die zahlreichen (wohl fast 100) ovalen bis länglichovalen Eier von *Cisticola ruficapilla* Smith aus Natal, die sehr verschieden aussehen und  $14,5-17,5 \times 11,4-11,9$  mm messen, sind nicht *aberrans minor* allein zuzuschreiben, da *C. fulvicapilla* in der Liste von CHUBB (Ann. Durban Mus. 1, S. 78, 1914) ganz fehlt und die Wahrscheinlichkeit einer gemischten Sammlung groß ist. Hrsg.]

*Cisticola chiniana bodessa*. In VON ERLANGERS Sammlung (1905) ist ein Dreiergelege einfarbig blaßgrau, das andere mit vier Eiern grünlichweiß, fast weiß, mit vielen blaßviolett-rötlichen, an den Rändern verschwommenen Frickeln und Fleckchen. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola chiniana ukamba*. Hell grünlichblau mit wenigen rotbraunen Flecken und einigen purpurgrauen Blättern oder blaß türkisblau, teils überall hell trübweinrot kräftig gefrickelt, teils mit spärlichen, aber sehr dunklen purpurnen Flecken auf der dickeren Eihälfte besetzt. —  $k = 1,25$ .

*Cisticola chiniana humilis*. Nach JACKSON (Ibis 1901, S. 58, aus LYNES 1930) blaßblau mit mäßig dunklen Fleckchen, wie bei *Acanthis cannabina*. Eigröße wie bei den anderen *chiniana*-Formen. —  $k = 1,31$ .

*Cisticola chiniana victoria*. Ungefleckt weiß bis lebhaft blau, zum Teil auch gefleckt (nach VAN SOMERENS *C. fischeri* non Reichenow aus LYNES 1930).

*Cisticola chiniana fischeri*. Nach LYNES stark variante Eier, die nichts Besonderes zeigen.

*Cisticola chiniana heterophrys*. Weiß, mit mehr oder weniger gleichmäßig verteilten kleinen und größeren Fleckchen und Blättern dunkel purpurbraun und heller purpurgrauer Färbung ziemlich gut gezeichnet. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola chiniana procera*. Blaß bis leuchtend türkisblau. Die vielen mehr oder weniger über die ganze Oberfläche verteilten weinroten bis dunkel purpurbraunroten Frickel und kleinen Flecke erinnern an *C. lais*, sind aber dunkler, nahezu schwarz, und weniger zahlreich; dafür jedoch schärfer ausgeprägt. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola chiniana chiniana* und *campestris*. Bläulichweiß bis hell türkisblau mit rotbraunen Flecken neben purpur- oder schiefergrauen Unterflecken gut gezeichnet, auch (nach ROBERTS 1957) ungefleckt weiß und blaßblau. Zuweilen weiß mit nur wenigen staubkorngroßen Punkten. —  $k = 1,39$ .

*Cisticola chiniana fortis*. Nach LYNES (Rev. Zool. Bot. Afr. 31, S. 88, 1938) weiß mit rötlichen Flecken, nach BOWEN (Proc. Acad. Nat. Sci. Philadelphia 83, S. 288f., 1931) blaß türkisblau mit schwarzen, dunkelbraunen und kastanienfarbenen Flecken besonders in einem Ring um das stumpfe Ende. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola rufilata ansorgei*. Sehr blaßgrünlichblau, meist mit einem Ring sehr zarter purpurweinroter Frickel, aber auch türkisblau mit stärker ausgeprägten Flecken und kleinen Blättern. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola rufilata rufilata*. Von BRADFIELD gesammelte Stücke sind nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 12, S. 314, 1928) weiß mit vielen nach unten hin sich verlierenden braunen Frickeln und Fleckchen neben einigen purpurschiefergrauen Unterflecken, nach ROBERTS (1957) auch mit blaßblauer Grundfärbung. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola subruficapilla subruficapilla*. Blaß türkisblau, weinrot oder purpurrot zart gefrickelt oder gefleckt. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola subruficapilla jamesi*. Nach JAMES (Ool. Rec. 9, S. 16—18, 1929) nicht sehr variant. Meist blaßblau, mehr oder weniger dicht in verschiedenen braunen und purpurbraunen Tönen bespritzt, manchmal in einem unbestimmten Ring mit Flecken und kleinen Blättern besetzt. Seltener weiß mit dichtem Kranz aus schön braunen und purpurbraunen Ober- und blaß purpurnen Unterflecken. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola subruficapilla karasensis*. Ein von NIETHAMMER (HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn., 88, Sonderh. S. 275, 1940) gesammeltes sicheres Ei ist ungefleckt hellblau. Acht Stücke im Britischen Museum haben auf blaßblauem Grund meist am stumpfen Ende umberbraune und lila Flecke, kleine und größere Einzelne mit nur wenigen dunkel umberbraunen Flecken und Haarlinien sind vielleicht unrichtig bestimmt. Sie messen  $15,5-16,3 \times 10,7-11,4$  mm. Nicht bei LYNES. —  $k = 1,24$ .

*Cisticola lais distincta*. Die Eier der Sammlung de Bournonville sind auffallend groß und langgestreckt ( $k = 1,49$ ).

*Cisticola lais nambo*. Nur 1 Ei bekannt, nach SCLATER & LYNES (Ibis 1934, S. 23) wie typische Eier der Nominatrasse.

*Cisticola lais semifasciata*. Nach BELCHER in großer Serie viel weniger abändernd als andere *Cisticola*-Eier. Immer hell bis mitteldunkel türkisblau mit ziemlich gut verteilten, am oberen Ende etwas dichteren rotbraunen bis weinroten kleinen Flecken und Frickeln, die dort zuweilen eine Zone bilden, dann und wann auch einen nicht besonders dicht gefleckten Ring. Dazu kommen nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 29, 1966) fast unbemerkbar graue Unterflecke. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola lais monticola*. Nach ROBERTS (aus LYNES 1930) weiß bis blaßblau, einfarbig oder schiefergrau und braun bespritzt und gefleckt. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola lais lais*. Nach ROBERTS (aus LYNES 1930) stark variierend, purpurn und dunkelbraun fein bespritzt auf weißem oder blaßblauem Grund. Nach CHUBB auch mit schwarzen oder rötlichbraunen oder hell roten Pünktchen, ferner ungefleckt weiß oder blaßblau und in der Form von kurzoval bis zylindrisch oval schwankend ( $k = 1,38$ ).

*Cisticola njombe njombe*. Nach LYNES in der Färbung ganz wie bei *C. a. aberans* in S-Afrika. —  $k = 1,40$ .

*Cisticola galactotes*. Die stark variierenden Eier der *galactotes*-Rassen mit ihrer meist die ganze Fläche bedeckenden erythristischen, braunrötlichen, grobblattrigen Zeichnung bieten vorwiegend einen überraschenden, von allen anderen *Cisticola*-Eiern (außer *C. pipiens* und *C. carruthersi*) vollkommen abweichenden Typ dar.

*Cisticola galactotes amphilecta*. Glänzende rote Eier aus Gabun, in nur einem Gelege des Rothschild-Museums (Tring), also jetzt im Britischen Museum, zuverlässig bekannt, das nach LYNES (1930) auf rosalachsfarbenem Grund überall sehr dicht mit dunkelrotbraunen, leberbraunen und grauen feinen Stippen und Fleckchen bedeckt ist. Er betont die Schwierigkeit der Identifizierung, da sich mehrere ♂♂ beim Nest umhertreiben. Das von REICHENOW (Journ. f. Orn. 23, S. 45, 1875 u. Die Vögel Afrikas 3, Berlin, 1905, S. 554) beschriebene weiße Gelege aus Accra mit braunen und grauen Flecken hält LYNES (1930, S. 393) für falsch bestimmt. —  $k = 1,42$ .

*Cisticola galactotes nyansae*. Viele Gelege der Sammlung VAN SOMEREN haben nach LYNES (1930) ziegelrote, terrakottbraunrote oder nelkenrötlichweiße Eier, die nahezu einfarbig oder unbestimmt in dunkleren Tönen gewölkt sind. Etwa ebenso häufig sind *Pycnonotus*-artig reich gefleckte und geblattrte Stücke in dunkelbraunen, purpurroten und grauen Schattierungen. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola galactotes zalingei*. Satt rosarahmfarben oder weiß, überall schwer mit Krapprot, Braun und Orange geblattet und bespritzt, daneben violettgraue oder steinfarbene Unterflecke. Hoher Glanz. —  $k = 1,37$ .

*Cisticola galactotes lugubris*. Nach LYNES (1930) hauptsächlich auf hell terrakottfarbenem oder mehr nelkenrötlichem Grund in zwei oder drei Tönen von Nußbaum Braun marmoriert oder mit kräftigen bräunlich terrakottroten und malvengrauen Flecken und Blättern dicht besetzt. Seine fünf Gelege waren alle verschieden. Das einzige Gelege in der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 55, S. 719, 1905) ist einfarbig hell sandgelb mit rosigem Anflug. NEHRKORN besaß sogar erbsenfarbige Stücke. Sein Maß auch für rosa, hellroströt gefleckte Eier beträgt nur  $15,5 \times 12,0$  mm ( $k = 1,29$ ) und wurde nicht in die Liste aufgenommen. LYNES erwähnt auch ein mattweißes, ungeflecktes Gelege, und CHEESMAN fand nach LYNES (1930) deren viele in NW-Abessinien, überdies eins mit violetten Fleckchen und Blättern. Grünliche und bläuliche Töne kommen nicht vor. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola galactotes haematocephala*. Teils fast einfarbig fuchsigbraunrot bis ziegelrot verwaschen gewölkt, teils nußbraun und lilaret geblattet. Andere sind überall, wie immer bei dieser Art auch am schlankeren Ende, mit mittelgroßen, matt purpurnen oder mehr braunen und grauen, sich überdeckenden Blättern mitteldicht bedeckt, wie marmoriert. Dieser letzte Typ kommt auch mit stärker glänzenden, lebhafter kastanienbraunen und violettgrauen, scharf ausgeprägten Flecken vor. Die zuerst genannten Nuancen stehen den hochglänzenden, fuchsig rötlichbraunen, mahagonifarbenen Eiern von *Prinia g. gracilis*, die der ehemaligen *Burnesia*-Artengruppe angehört, nahe. Grundfarbe rosarahmfarben. Innenfärbung rosa bis hellorangebraun. —  $k = 1,30$ .

*Cisticola galactotes suahelica*. Auf rosalachsfarbenem Grund überall sehr dichte kleine, feine, dunkelrotbraune oder leberbraune Fleckchen, eigenartig dunkel und reich gestippte und im ganzen rote Eier. LYNES (1930) bemerkt, daß sie ausgesprochen anders seien als alle, die er sonst noch sah. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola galactotes luapula*. Nach SCLATER & LYNES (Ibis 1934, S. 30) sind wie die Vögel auch die Eier kleiner als die der südafrikanischen Nominatrasse, aber gleich diesen stark glänzend tief ziegelrot einfarbig, wogegen alle nördlicher wohnenden Formen deutlich, wenngleich recht dicht und meist grob, gefleckt sind wie schon bei der unmittelbar angrenzenden *suahelica*. [Nach LYNES ist allerdings der Größenunterschied nur  $16,5 \times 12,5$  gegen  $16,2 \times 12,1$  mm,  $G = 1,32:1,20$ . Nach unserer Liste wird er deutlicher:  $17,0 \times 12,8$  gegen  $16,2 \times 12,1$  und in den Gewichten 1,41 gegen 1,20 g. Aus Katanga sind von LYNES (Rev. Zool. Bot. Afr. 3. S. 90, 1938) auch stark gefleckte Eier vom nördlichen Typ bekannt geworden. Hrsg.] —  $k = 1,34$ .

*Cisticola galactotes galactotes*. Wie die vorige, nicht immer anerkannte Rasse von der Charakterisierung der Art (S. 605) abweichend, einfarbig glänzend ziegelrot oder tief terrakottrot, ähnlich gut gefärbten Eiern von *Cettia cetti*. BELCHER findet die Färbung lebhaft schokoladenrot, CHUBB (1914, S. 79) die ovalen und kurzovalen Eier einfarbig kaffeebraun und sehr glänzend. [Ob die dichte blaß- ziegelrote Fricke lung den rötlichweißen Grund eines Natal-Dreiergeleges (JAMES 1970) weitgehend verdeckt, ist unbekannt. Hrsg.]. —  $k = 1,33$ . (Taf. 8, Fig. 11.)

*Cisticola pipiens congo*. Nach LYNES (Bull. Brit. Orn. Club 56, S. 112, 1936) wie die folgende Nominatform. —  $k = 1,41$ .

*Cisticola pipiens pipiens*. Ähnlich den Eiern der nördlichen *C. galactotes*-Rassen, insbesondere den ausgesprochenen roten der allerdings kleineren Kenia-Formen (*C. g. haematocephala* und *nyansae*). Lebhaft rötlichlachsarbener Grund, dunkel oder etwas heller terrakottfarbig reichlich marmoriert oder gewölkt. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola carruthersi*. Ein Vierergelege der Sammlung VAN SOMEREN hat sehr glänzende rote Eier wie *C. g. galactotes*. Es ist dicht und bestimmt gezeichnet.

*Cisticola tinniens orcophila*. Das von LYNES & OSMASTON gesammelte Gelege zeigt nach LYNES (1930) den dominanten *t. tinniens*-Typ. Grünlichweiß, besonders gegen das breitere Ende hin rostrot fein gefrickelt. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola tinniens perpulla*. LYNES (1930, S. 553) beschreibt fünf Gelege. Dominanz wie bei *t. tinniens*. In drei Fällen grünlichweiß mit entweder rostroten Fricke ln oder roten, braunen und grauen Flecken. Ferner weiß mit ziemlich kühnen rostroten Blättern und prächtig türkisblau mit rotbraunen und grauen, kühnen scharfrandigen Blättern. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola tinniens tinniens*. Nach CHUBB (1914, S. 79) und LYNES (1930, S. 547) vorwiegend bläulich- oder grünlichweiß, mehr oder weniger überall, besonders am oberen Ende, trübweinrot oder rostrot gefrickelt. Aber auch im Grund weiß oder

grünlich oder bläulich gehaucht bis blau und in jedem Dichtegrad und in jeder Zeichnungsart gefleckt, von kleinen blassen Frickeln bis zu größeren Flecken und Blättern in verschiedenen roten Tönen, mit oder ohne graue Unterflecke. Auch eine erythristische Varietät wurde bekannt, jedoch keine ganz ungefleckten. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola robusta robusta*. Während v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 720, 1905) ausschließlich einfarbig weiße und blaß seegrüne Eier fand, gibt es nach LYNES (1930) auch solche mit roten und rotbraunen, hellen und dunklen Flecken. Meist handelt es sich aber nur um spärliche weinrote Frickel und Spritzer. CHEESMAN sammelte nach LYNES (1930) in NW-Abessinien blaßblaue Dreiergelege mit und ohne zarte rote Fleckchen. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola robusta ambigua*. Nach LYNES & OSMASTON (in LYNES 1930) hell türkisblauer Grund, weinrot leicht gefrickelt und gepunktet. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 71) ungefleckt blaß himmelblau oder blaß grün mit dunkelbraunen Flatschen und Flecken, vor allem nahe dem stumpfen Ende, dazu mit graulila Unterflecken, ferner weiß, dicht blaßbraun fein gesprenkelt und gestrichelt, mit graulila Unterflecken, so daß der Grund größtenteils verdeckt ist. Gestreckt oval ( $k = 1,44$ ).

*Cisticola robusta nuchalis*. Mehrere Gelege blaßgrünlichblau, oben dicht rotbraun gewölkt, andere wie bei *Parus major*, auch wie bei *ambigua*. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola robusta awemba* und *angolensis*. Eier einfarbig, weiß oder hell türkisblau. Auch weiß bis blau, leicht oder reicher blaßweinrot gefrickelt und gefleckt (nach LYNES 1930, SCLATER & LYNES 1934, S. 33). —  $k = 1,35$ .

*Cisticola natalensis strangei*. SERLE (Ibis 1940, S. 15) hat aus N-Nigeria weiße, wenig glänzende Eier mit verstreuten, in einem Kranz am stumpfen Ende dichter stehenden schokoladenfarbenen, umberbraunen und ockerbraunen Fleckchen, wozu graulila Unterflecke kommen.  $D_3 = 18,6 \times 13,8$ ,  $k = 1,35$  ( $16,6 - 20,0 \times 13,6 - 14,1$  mm). Die bei LYNES (1930) erwähnten beiden Eier, glanzlos weiß, mit verstreuten trüb weinroten Fleckchen gut gezeichnet, sind kleine Stücke ( $17,2 \times 12,7$  mm,  $k = 1,35$ ) dieser großen Art, ebenso NEHRKORNS bläulichweiße bis blaue mit feinen schwarzbraunen Fleckchen besonders am oberen Ende ( $17 \times 14$  mm,  $k = 1,21$ ). Desgleichen die beiden im CAT. BRIT. MUS. aufgeführten Eischalen aus Nigeria, die als auf glänzend blaßblauem Grund dicht blaß rötlichbraun und lilagrau gespritzt und *natalensis* ähnlich beschrieben werden ( $17,3 \times 12,4$  und  $17,5 \times 12,7$  mm,  $k = 1,39$ ).  $G_4 = 1,53$  g (für die 4 eben erwähnten Eier). Doch stimmt hier etwas nicht, da die zugehörige Abbildung (CAT. BRIT. MUS. 4, 1905, Taf. IX, Fig. 15) ein blaß graubläuliches Ei mit winzigen grauen Pünktchen darstellt, die nur auf der oberen Hälfte deutlich sichtbar sind. Ganz anders waren die im Britischen Museum 1934 von mir gemessenen drei Eier, offenbar irrig als „*natalensis*“ bezeichnet, nämlich von einem für *Cisticola* gänzlich abweichenden Typ, olivgraubraun im Gesamteindruck, im Zeichnungscharakter wie *Emberiza aureola* mit Brandflecken. Maße:  $19,7 \times 14,0 = 0,140$  g,  $19,6 \times 14,5 = 0,145$  g und  $20,4 \times 15,2$  (nicht wägbare, da unvollkommen entleert, pendelt). Durchschnittlich  $k = 1,35$  und  $G_3 = 2,20$  g, viel größer als alle Eier von *Cisticola*; Schale sehr schwer ( $R_g = 7\%$ ). (Taf. 8, Fig. 12.)

*Cisticola natalensis valida*. Mehrere von VAN SOMEREN und JACKSON gesammelte Gelege aus Uganda sollen nach LYNES (1930) ganz ähnlich denen der Niassa- und W-Afrika-Rassen (*natalensis* bzw. *strangei*) sein.

*Cisticola natalensis kapitensis*. LYNES (1930) schildert das einzige bekannte Ei als glanzlos weiß, ein wenig kühner gezeichnet, sonst ganz wie andere *natalensis*. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola natalensis natalensis*. Nach LYNES (1930) glanzlos wie bei allen *natalensis*-Rassen, weiß oder blaßblau mit verstreuten, trüb weinroten Punkten ziemlich gut gezeichnet. SWYNNERTON (nach LYNES 1930) gibt an: Auf weißem Grund überall ziemlich dichte, winzige hell purpurgraue Flecke oder auf blaßblauem Grund gelbbraune neben violettgrauen Flecken, die am stumpfen Ende dichter stehen. So sind auch nach PRIEST (Eggs of birds breeding in Southern Africa, Glasgow, 1948, S. 98) Stücke im Britischen Museum. Verstreute rote, braune, lila oder graue Fleckchen auf weißem bis blaßblauem Grund gibt es auch nach ROBERTS (1957), wogegen BELCHER allein m. W. ungefleckt weiße oder blaue (so im Niassaland) kennt. Dieser Forscher erwähnt außerdem nur noch überall verteilte, feine rote Tüpfel und Eier mit verloschen rotbrauner, leichter Frickelung. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola natalensis huamboi*. LYNES (1930) berichtet nur über drei offenbar abnorm langgestreckte Eier, die auf glanzlos weißem Grund hell weinrote leichte Spritzer und verstreute Flecke zeigen. —  $k = 1,59$ .

*Cisticola cinereola cinereola*. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 502) sehr blaß blau, ungefleckt oder mit einigen dunkelbraunen Fleckchen am stumpfen Ende. —  $k = 1,46$ .

*Cisticola fulvicapilla angusticauda*. Nach LYNES (Bull. Brit. Orn. Club 56, S. 115, 1936) weiß mit kleinen indischroten Flecken und Spritzern. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola fulvicapilla muelleri*. Unter vier von BELCHER gesammelten Gelegen hatte (nach LYNES 1930) eins ungefleckt reinweiße Eier; zwei waren auf weißem Grund hellrostrot dicht gefrickelt, ebenso das letzte, aber auf hellem bis ziemlich dunklem grünlichblauen Grund. Variation wie bei *C. brachyptera*. —  $k = 1,27$ .

*Cisticola fulvicapilla ruficapilla* (= *Dryodromas*). Variation und Dominanz wie bei der folgenden Rasse. Die beiden Abbildungen im CAT. BRIT. MUS. zeigen zwei abweichende Typen, deren Bestimmung m. E. zweifelhaft erscheint. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola fulvicapilla fulvicapilla*. Ungemein variant, wie *C. juncidis cisticola* abändernd, aber auch mit dort fehlenden kühnen Blättern. Unter 10 von JAMES (Ool. Rec. 5, S. 25—27, 1925, s. auch Ibis 1930, S. 643) ausführlich beschriebenen Gelegen waren je eins ungefleckt weiß und blau (wie *Zosterops*), eins sehr blaß grünlichblau wie ein weiteres, dieses aber mit überall blaß rostfarbenen Spritzern und kleinen, oben dichter stehenden Blättern gezeichnet. Die übrigen waren weiß und hatten meist am stumpfen Ende einen mehr oder weniger dichten Kranz aus ziegelroten bis rötlichbraunen, blassen oder dunkleren Stippen und kleinen

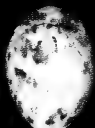




3



1



2



4



5



6



7



8



9



10



11



12



13



14



15



16



17



18



19



20



21



22



23



24



Blattern, manchmal gemischt mit einigen lilagrauen Unterflecken. Ein auffallender Typ trug auf weißem Grund ziemlich dicht über die ganze Fläche verteilte, hell rötlichbraune kühne Blattern und blaß purpurbraune, grobblattrige Unterflecke, auch im Ring am oberen Ende. Bei einem anderen Gelege verteilten sich Fleckchen und Blattern umber- und purpurbrauner Farbe sehr gleichmäßig überall ohne Kranz oder Kappe. LYNES erwähnt ferner nelkenrötlich gehauchten Grund und weinrote Zeichnung. Nach ihm dominiert bei den (nicht glänzenden) Eiern ein grünlich- oder bläulichweißer Grund [die beiden Gelege in JAMES (1970) sind ebenfalls bläulichweiß] mit rostroten oder rostbraunen, mäßig großen Fleckchen, die mitteldicht verstreut stehen. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola nana*. Eine der kleinsten Arten. Blaßgrünlichblau mit matten, hellweinroten oder noch blasseren Frickeln besonders nach dem stumpfen Ende hin. —  $k = 1,26$ , also breitoval.

*Cisticola rufigiceps guinea*. Nach SERLE (Ibis 1940, S. 16f.) weiß, grünlich gehaucht, mit kühnen weinroten Blattern und Flecken, vor allem in einem Ring am stumpfen Ende, und graulila Unterflecken. —  $k = 1,24$ .

*Cisticola rufigiceps rufigiceps*. Sehr variabel. Grundfärbung weiß bis mitteldunkel türkisblau. Die rotbraune Zeichnung ändert von zarten Stippen bis zu großen kühnen Blattern ab und kann sehr spärlich, aber auch recht dicht sein. Ungefleckte Stücke wurden nicht bekannt. Fleckenfärbung nach LYNES (1930) indischrot. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola brachyptera brachyptera*. Zwei von CHAPIN (1953, S. 383) in NO-Kongo, zahlreiche von SHUEL (Ibis 1938, S. 239) in N-Nigeria (Zaria) und 12 von SERLE (Ibis 1940, S. 16) in N-Nigeria (Wamba, Kafanschan) gesammelte Eier sind bekannt. Sie gleichen denen von *loanda* und sind auf bläulichem bis grünlichem Grund sehr zart, aber dicht, braun, rötlichbraun und lila punktiert. Außerdem hat SERLE Eier mit dunklen Flecken und andere mit gleichmäßig verteilten blaß orangebraunen Sprenkeln, Punkten und sogar Flatschen. —  $k = 1,30$ .

*Cisticola brachyptera zedlitzii*. Die ovalen und etwas glänzenden Eier sind nach SERLE (Ibis 1943, S. 71) auf weißem Grund in einem Gelege kastanienbraun und lila grob und dicht am stumpfen Ende, spärlich anderswo gefleckt und im anderen mit dichter, brauner und lila Frickelung besonders in einem Kranz am stumpfen Ende versehen. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola brachyptera reichenowi*. Nach BELCHER weiß, überall, nach oben hin dichter, hell rostrot zart gefleckt, fast nur punktiert. Breitoval ( $k = 1,25$ ).

*Cisticola brachyptera katonae*. Hell grünlichblau oder bläulichweiß, gut mit kühnen, hellrosten Blattern und Fleckchen gezeichnet, gröber als bei den anderen Rassen. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola brachyptera isabellina*. Nach LYNES (1930) grünlichweiß oder blaß grünlichblau mit teils verloschenen, teils dunkleren rostroten, mehr oder weniger dicht stehenden Frickeln, seltener ungefleckt weiß. Nach BELCHER auch auf weißem Grund mit wenigen rötlichen Punkten oder dichten roten Frickeln über-

## Tafel 8

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Eigentliche Grasmücken und Goldhähnchen  
in der Familie der Grasmücken

(Die meisten Namen und alle Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG  
aus der Collectio R. Kreuger, Museum Zoologicum Universitatis Helsinki,  
briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Sylvia n. nisoria* (S. 581). Pommern.  $20,6 \times 15,2 = 0,15$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,3 \times 15,5 = 0,16$  g;  $21,7 \times 16,0 = 0,16$  g;  $21,8 \times 15,4 = 0,17$  g;  $22,0 \times 15,8 = 0,16$  g.) Collectio R. KREUGER 3365.

Fig. 2. *Sylvia b. borin* (S. 584). Dänemark.  $20,9 \times 15,6 = 0,15$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $20,7 \times 15,3 = 0,14$  g;  $21,0 \times 16,0 = 0,16$  g;  $22,6 \times 15,3 = 0,14$  g.) Collectio R. KREUGER 3391.

Fig. 3. *Sylvia c. conspicillata* (S. 588). Algerien.  $16,3 \times 12,6 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,0 \times 11,7 = 0,06$  g;  $15,3 \times 12,5 = 0,07$  g;  $16,1 \times 12,5 = 0,08$  g.) Collectio R. KREUGER 3349.

Fig. 4. *Sylvia s. sarda* (S. 590). Korsika.  $16,9 \times 13,0 = 0,09$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,9 \times 12,9 = 0,08$  g;  $16,9 \times 13,2 = 0,08$  g;  $17,4 \times 12,8 = 0,08$  g.) Collectio R. KREUGER 12704.

Fig. 5. *Phylloscopus trochilus acredula* (S. 591). Finnland.  $15,7 \times 12,7 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,5 \times 12,5 = 0,07$  g;  $15,6 \times 12,5 = 0,07$  g;  $15,7 \times 12,5 = 0,06$  g;  $15,8 \times 12,5 = 0,07$  g.) Collectio R. KREUGER 3225.

Fig. 6. *Phylloscopus collybita abietinus* (S. 592). Finnland.  $16,0 \times 12,2 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,7 \times 12,2 = 0,06$  g;  $15,9 \times 12,4 = 0,06$  g;  $15,9 \times 12,5 = 0,06$  g;  $16,1 \times 12,5 = 0,06$  g;  $16,2 \times 12,2 = 0,06$  g;  $16,2 \times 12,3 = 0,06$  g.) Collectio R. KREUGER 3195.

Fig. 7. *Phylloscopus b. bonelli* (S. 592). Algerien.  $15,6 \times 12,6 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,8 \times 12,0 = 0,07$  g;  $15,2 \times 13,2 = 0,07$  g;  $15,7 \times 13,3 = 0,08$  g.) Collectio R. KREUGER 3246.

Fig. 8. *Phylloscopus borealis talocka* (S. 593). Finnland.  $15,8 \times 11,5 = 0,05$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,3 \times 12,0 = 0,06$  g;  $15,6 \times 11,9 = 0,06$  g;  $15,7 \times 11,6 = 0,05$  g;  $15,7 \times 11,8 = 0,05$  g;  $15,8 \times 11,8 = 0,06$  g.) Collectio R. KREUGER 1362.

Fig. 9. *Orthotomus sepium borneonensis* (S. 597). Borneo.  $17,3 \times 11,8 = 0,07$  g. Collectio R. KREUGER 10881.

Fig. 10. *Cisticola e. erythrops* (S. 600). Ghana.  $16,1 \times 12,4 = 0,07$  g. Collectio R. KREUGER 13866.

Fig. 11. *Cisticola g. galactotes* (S. 606). Empangeni (S-Afrika).  $17,0 \times 12,6 = 0,09$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $17,2 \times 13,0 = 0,08$  g.) Collectio R. KREUGER 13375.

Fig. 12. *Cisticola natalensis strangei* (S. 607). Ghana.  $17,5 \times 12,7 = 0,07$  g. Collectio R. KREUGER 13874.

Fig. 13. *Cisticola rufa* (S. 612). Ghana.  $16,4 \times 12,4 = 0,07$  g. Collectio R. KREUGER 13849.

Fig. 14. *Cisticola j. juncidis* (S. 612). Gegend von Kairo.  $15,9 \times 11,5 = 0,05$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,9 \times 11,5 = 0,06$  g;  $15,9 \times 11,6 = 0,06$  g;  $16,2 \times 11,6 = 0,06$  g.) Collectio R. KREUGER 8816.

Fig. 15. *Cisticola exilis lineocapilla* (S. 613). Bandoeng, Malayische Halbinsel.  $15,0 \times 11,6 = 0,05$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $15,1 \times 11,6 = 0,05$  g.) Collectio R. KREUGER 10330.

Fig. 16. *Prinia pectoralis ocularius* (S. 618). Kalahari Gemsbok National Park.  $14,7 \times 10,8 = 0,04$  g. Collectio R. KREUGER 17147.

Fig. 17. *Prinia subflava subflava* (S. 619). Senegal.  $15,5 \times 11,3 = 0,06$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,5 \times 11,7 = 0,06$  g;  $16,3 \times 11,2 = 0,06$  g.) Collectio R. KREUGER 8793.

Fig. 18. *Prinia flaviventris sonitans* (S. 624). Taiwan.  $14,7 \times 11,4 = 0,06$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,6 \times 12,3 = 0,07$  g;  $14,7 \times 12,1 = 0,06$ g;  $14,8 \times 11,8 = 0,06$  g.) Collectio R. KREUGER 8291.

Fig. 19. *Prinia rufescens austeni* (S. 625). Assam.  $16,3 \times 12,7 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,5 \times 11,8 = 0,06$  g;  $15,5 \times 11,9 = 0,06$  g;  $15,8 \times 12,1 = 0,07$  g.) Collectio R. KREUGER 14161.

Fig. 20. *Eremomela u. usticollis* (S. 631). Lobatsi, Betschuanaland.  $16,0 \times 11,8 = 0,07$  g (2. Ei dieses Geleges:  $16,3 \times 11,8 = 0,07$  g.) Collectio R. KREUGER 15605.

Fig. 21. *Sylvietta rufescens flecki* (S. 632). SW-S-Rhodesien.  $19,5 \times 12,6 = 0,09$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,7 \times 12,6 = 0,09$  g.) Collectio R. KREUGER 16030.

Fig. 22. *Parisoma s. subcaeruleum* (S. 633). Transvaal.  $17,7 \times 14,1 = 0,09$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,8 \times 14,0 = 0,10$  g;  $18,2 \times 13,9 = 0,09$  g.) Collectio R. KREUGER 7868.

Fig. 23. *Regulus calendula cinerascens* (S. 636). Californien.  $15,0 \times 10,7 = 0,04$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,8 \times 10,6 = 0,04$  g;  $15,0 \times 10,8 = 0,04$  g;  $15,0 \times 10,7 = 0,04$  g;  $15,1 \times 10,6 = 0,04$  g;  $15,6 \times 10,9 = 0,04$  g.) Collectio R. KREUGER 8555.

Fig. 24. *Leptopoeile s. sophiae* (S. 637). Tianschan.  $14,3 \times 10,9 = 0,04$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,0 \times 10,9 = 0,04$  g;  $14,0 \times 10,9 = 0,04$  g;  $14,5 \times 11,0 = 0,04$  g;  $14,7 \times 10,9 = 0,04$  g.) Collectio R. KREUGER 14173.

all gezeichnet. Der letzte Fall ist anscheinend der häufigste. Dazu kommen nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 21f., 1966) kaum sichtbare blaß lilagraue Unterflecke. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola brachyptera loanda*. Nach LYNES (1930) und SCLATER & LYNES (1934, S. 34) auf blaß grünlichblauem oder weißem Grund heller oder dunkler rostrot gefrickelt oder gefleckt, meist in einem Kranz am stumpfen Ende. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola rufa*. Türkisblau mit kleinen und größeren rundlichen locker verstreuten, hell und dunkel kastanienbraunen Flecken, die zwischen sich mittelgroße rosagraue Unterflecke und einzelne kurze dunkle feine Fäden aufnehmen. Sehr ähnlich *Prinia*-Typen. Bei LYNES (1930) nicht beschrieben. [Ein Ei der Sammlung R. Kreuger ist bläulichweiß mit reichlich locker verstreuten kleinen rundlichen rotbraunen und rötlichgrauen Flecken und mißt nach R. KREUGER (briefl.)  $16,4 \times 12,3 = 0,068$  g gegen  $15,3 \times 11,5 - 11,9 = 0,060$  g bei den drei übrigen Eiern. Da *C. rufa* nach Schönwettters Kladde nicht sicher bestimmt erschien, ist das abgebildete Ei wohl als Bestätigung jener Bestimmung anzusehen. Hrsg.] Breitoval ( $k = 1,30$ ). (Taf. 8, Fig. 13.)

*Cisticola juncidis juncidis*. Wie die folgende Form. —  $k = 1,39$ . (Taf. 8, Fig. 14.)

*Cisticola juncidis cisticola*. Sehr variant, aber ohne grobe Blattern.

Typ 1: Grundfärbung reinweiß, entweder ungefleckt oder gezeichnet mit ziemlich gleichmäßig verteilten, feinen blassen braunen Punkten oder auch mit mehr am breiteren Ende stehenden gröberen dunkleren Fleckchen, manchmal mit grauen dazwischen.

Typ 2: Weißlich mit zart grünlichem bis bläulichem Hauch, sonst wie 1.

Typ 3: Schön hellblau, sonst wie bei Typ 1. —  $k = 1,33$ . Auf den Balearen anscheinend ausschließlich ungefleckte, reinweiße und blaue Eier.

*Cisticola juncidis uropygialis*. Nach SHUEL (Ibis 1938, S. 239) blaßblau oder weiß, gut, aber zart, hell rötlichbraun und lilagrau gefleckt. Glänzend. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola juncidis perennia*. Gefleckte weiße und grünliche Eier wie bei *j. cisticola*. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola juncidis terrestris*. Wie *j. cisticola*, aber weniger variabel und anscheinend keine ungefleckten Eier. Nach BELCHER teils blaugrün mit rotbraunen, rundlichen oder unregelmäßig geformten Flecken [und nach JAMES (1970) lilagrauen Unterflecken] reichlich gezeichnet, teils auf blaßgrünem Grund überall trübröt zart gefrickelt. Seltener weiß mit einem Kranz brauner Tüpfel verschiedener Größe. (JAMES (1970) gibt auch nelkenrötlichweißen Grund an.) —  $k = 1,33$ .

*Cisticola juncidis cursitans*. Ähnlich *j. cisticola*, aber viel weniger abändernd. Nach BAKER (1933, S. 383) war nur 1 Gelege (bei 400 Eiern) ungefleckt, 5% blaß blaugrundig, alle übrigen mit weißlichem, leicht getöntem Grund und zarter, blaß rötlichbrauner neben grauer Zeichnung, in wenigen Fällen mit grober Zeichnung. Ein Drittel der Gelege besteht aus stark glänzenden Eiern mit wenigen runden, blaß kastanienfarbenen Flecken. —  $k = 1,30$ . Häufiger Wirt von *Cuculus canorus bakeri*.

*Cisticola juncidis omalura*. Auf weißem Grund dicht rotbraun und purpurn gefleckt, anscheinend etwas kühner als bei *j. cursitans*. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola juncidis malaya*. Thailand-Eier nach BAKER reicher und gröber gefleckt als *cursitans*, sonst wie diese. Die westjavanischen sind entweder blau oder weiß und dann meist ungefleckt, nur gelegentlich fein braun gezeichnet. Eier aus Mittel-Java ähneln zum Teil solchen von *Zosterops palpebrosa*, *Prinia familiaris* oder *Orthotomus sepium*. Sie sind schwach oder stärker glänzend und hell blaugrün oder blaugrünlichweiß, manchmal fast rein weiß, ungefleckt bis ziemlich stark gefleckt, auch grob purpur- bis dunkelsepiafarben geblattert, auf den dunkelsten Schalen fast schwarz. Manchmal treten graulila Unterflecke stärker hervor, auch dichtere oder Ringzeichnung am stumpfen Pol. Fein überall blaß bräunlich gepunktete und bespritzte ähneln denen des erwähnten Brillenvogels (*Zosterops*) (HELLEBREKERS & HOOPERWERF 1967). —  $k = 1,32$ .

*Cisticola juncidis tinnabulans*. Nur weiße Eier mit reicher, grober Zeichnung bekannt. Erst JAMES (1970) erwähnt bläulichweißen Grund. —  $k = 1,29$ .

*Cisticola juncidis bruniceps*. Wie *j. tinnabulans*, manchmal mit spärlicher, sehr dunkler Punktierung wie bei *Phylloscopus collybita*. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola juncidis leanjeri*. Nach LYNES stehen die Eier *malaya* näher als *C. exilis*. Wenig glänzend, zart blaß blau, ziemlich gleichmäßig überall verteilte, kleine Fleckchen (GIVENS & HITCHCOCK, Emu 53, S. 193—200, 1953). Also stark von *C. exilis* abweichend. —  $k = 1,34$ .

*Cisticola cherina*. Ähnlich *C. juncidis cisticola*, aber wohl ohne ungefleckte Stücke. Fast nur weißliche bis sehr blaß grünliche Eier, meist mit einem Kranz kleiner dunkelbrauner Flecke. Auch sehr gleichmäßig überall ziemlich dicht stehende, winzig kleine hellere Punkte. —  $k = 1,35$ . Häufiger Wirt von *Cuculus poliocephalus rochii*.

*Cisticola exilis tytleri*. Fast ganz wie bei der australischen Nominatform *e. exilis*: Schön blau mit rotbraunen, purpurnen, auch fast schwärzlichen Blättern und Punkten nebst einigen eingestreuten grauen, sepia-braunen oder blaßrötlichen Unterflecken. —  $k = 1,30$ .

*Cisticola exilis equicaudata*. Wie bei *j. tytleri*, nach BAKER auch blaß graublau und weiß. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola exilis lineocapilla*. Nach HOOPERWERF (HELLEBREKERS & HOOPERWERF 1967, S. 121 f.) sind Eier von Flores wie die von *C. juncidis*, ziemlich reichlich, vor allem am stumpfen Pol, vorwiegend grob und scharf begrenzt dunkelbraun bis purpurbraun gesprenkelt und gefleckt mit eingestreuten, kaum sichtbaren, grau marmorierten Unterflecken. Schon 1949 hatte HOOPERWERF einfarbig blaue Eier von Java abgebildet, die er kaum von *C. juncidis malaya* unterscheiden konnte, wogegen HELLEBREKERS (HELLEBREKERS & HOOPERWERF 1967) Eier der Bartels-Sammlung von W-Java (wo die Art wohl sonst nicht nachgewiesen ist — daher in der Liste abgetrennt —) ziemlich dunkelblau und glänzend, aber ebenso einfarbig findet.  $k = 1,34$ . (Taf. 8, Fig. 15.)

*Cisticola exilis diminuta*. Wie bei *e. exilis*. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola exilis exilis*. Von den meisten anderen *Cisticola*-Arten abweichend durch höheren Glanz, dunkler blauen Grundton und vorwiegend grobblatttrige Zeichnung, die in der Regel einen breiten Kranz von dunkelbrauner bis purpurbrauner Färbung am dicken Ende darstellt. Eine kühne, recht konstante Fleckung und Färbung. —  $k = 1,26$ .

*Cisticola aridula tanganyikae*. —  $k = 1,35$ .

*Cisticola aridula lobito*. Wie bei folgender Form weiß mit purpurroten und purpurbraunen Flecken und Punkten.

*Cisticola aridula kalahari* und *caligina*. Keine fleckenlosen weißen Eier beobachtet, sonst wie *C. juncidis cisticola*. Von HOESCH in der Kalahari gesammelte Eier sind weiß mit zartesten hellbraunen und einigen purpurbraunen Kritzeln und Punkten (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft S. 273, 1940). ROBERTS (Ann. Transvaal Mus., 3, S. 260, 1913) erwähnt aschgraue Unterflecke. —  $k = 1,29$ .

*Cisticola textrix major*. Nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 238, 1926) blaßgrün, dunkelbraun bespritzt. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola textrix textrix*. Bläulichweiß bis blaßblau mit dunkelroten bis bräunlichen und blaß lilagrauen kleinen Fleckchen, die wie Pünktchen sind, ohne deutlichen Kranz. —  $k = 1,36$ .

*Cisticola eximia eximia*. Von den beiden allein bekannten Gelegen ist das eine ungefleckt weiß, das andere weiß mit purpurbraunen, rostroten und grauen Flecken. —  $k = 1,40$ .

*Cisticola dambo kasai*. Nach LYNES (Rev. Zool. Bot. Afric. 31, S. 86f., 1938) variabel, hell bis sehr hell türkisblau, ziemlich kräftig bis schwach mit verschiedenen roten, braunen und grauen Tönen gefleckt oder getüpfelt. —  $k = 1,32$ .

*Cisticola dambo dambo*. Nach LYNES & SCLATER (Ibis 1934, S. 23) mitteltürkisblau, sehr fein bleich weinrot gefrickelt, ganz wie *C. brachyptera* und andere *Cisticola*-Arten. Nur 1 Ei bekannt. —  $k = 1,29$ .

*Cisticola brunnescens brunnescens*. In allen Variationen wie bei *C. juncidis cisticola*. Nach CHEESMAN (aus LYNES 1930) oft mit kleinen violetten Fleckchen. —  $k = 1,43$ . Häufiger Wirt von *Vidua macroura*.

*Cisticola brunnescens nakuruensis*. Weiß bis blau, gut braun, braunrot und graupurpurn gefleckt. —  $k = 1,30$ .

*Cisticola brunnescens hindii*. Wie *C. b. nakuruensis*. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola brunnescens cinnamomea*. Weiß und blau, alle fein gestipelt und gepudert mit Mattrot und Purpurgrau. —  $k = 1,35$ .



*Cisticola brunnescens egregia*. Weiße und bläulichweiße, gefleckte Eier. —  $k = 1,33$ .

*Cisticola ayresii mauensis*. —  $k = 1,38$ .

*Cisticola ayresii ayresii*. Nach ROBERTS (1940) sehr variante Eier. Spärlich fein rotbraun gesprenkelte auf blaßgrünem Grund dominieren. Nach SCLATER & LYNES (Ibis 1934, S. 21) auch hellblau, gut mit rötlich purpurnen Punkten und Blättern in verloschenen Tönen gezeichnet, ebenso hellblau nach BENSON & PITMAN (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 28f. 1966) mit spärlichen, aber deutlichen schwärzlichbraunen Spritzern und Pünktchen und mit wenigen blaß trüb purpurgrauen Unterflecken, beide vor allem in einem lückenhaften Gürtel um den stumpfen Pol. Die Maße, die LYNES (1930, S. 151) nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 238, 1926) mit  $17,5 \times 11,4$  mm angibt, sind falsch (richtig wäre  $D_3 = 15,7 \times 11,4$  mm) und leider in ROBERTS (1957, 1970) übernommen worden, obwohl ROBERTS 1940 (S. 267) nach seiner großen Serie  $15-15,4 \times 11,4-11,9$  anführte. —  $k = 1,32$ .

*Graminicola bengalensis bengalensis*. Nach HUME blaßgrünlichgrau, ziemlich dicht, aber nur hell gesprenkelt und gescheckt in purpurroter Farbe. Nach BAKER blaß rahmfarben, fast weiß, gewöhnlich ziemlich dicht über die ganze Fläche hell und dunkel rötlichbraun bespritzt mit meist kleinen Fleckchen, nur gelegentlich eine dichtere Zone am oberen Ende. Breitoval ( $k = 1,20$ ).

*Graminicola bengalensis striata*. Nach BAKER blaß rahmfarben, selten reinweiß, mit hell rotbraunen oder purpurbraunen feinen Spritzern, zuweilen kleinen Blättern, die gewöhnlich in einem undeutlichen Ring oben dichter, sonst überall verstreut stehen. —  $k = 1,27$ .

*Scotocerca inquieta saharae*. Feinheit und Ausdehnung der Zeichnung recht verschieden. Wie bei den folgenden beiden Formen erinnern die Eier bald an kleine zart dicht gefleckte von *Parus*, bald an rosa punktierte von *Troglodytes troglodytes*. Die von Spatz gesammelten im Wiener Museum gleichen auf weißem Grund rötlich gefleckten *Cisticola*-Eiern. Stücke bei Nehrkorn sehen aus wie dunkel und grob gezeichnete von *Aegithalos caudatus*, gelegentlich mit einer Kappe aus zusammengelaufenen roten oder braunen Stippen, und im Museum Koenig (Bonn) zeigt ein über die ganze Fläche stumpf rostrot bespritztes Gelege einen aprikosenfarbenen Hauch infolge eingestreuter lilagrauer Unterflecke. Gelegentlich etwas gröbere Zeichnung. —  $k = 1,32$ .

*Scotocerca inquieta inquieta*. Wie alle Eier der Gattung kurzoval ( $k = 1,30$ ), mäßig glänzend und auf weißem bis nelkenrötlich gehauchtem Grund fein rötlich dicht über die ganze Fläche punktiert oder mit mattbraunen bis braunrötlichen zarten Fleckchen gewölkt, die am oberen Ende zu einem Kranz gehäuft sind.

*Scotocerca inquieta striata*. Wie die Nominatform von gedrungener Gestalt und auch sonst kaum verschieden, aber oft ohne Glanz. Zwischen den stets kleinen, schön kastanienbraunen und lilaroten Frickeln fast unsichtbare blaßpurpurne, winzige Unterflecke, zuweilen in einem deutlichen Kranz. —  $k = 1,30$ .

*Prinia gracilis natronensis*. Nach CAIN-COWLEY (Bull. Jourdain Soc. 3, S. 272, 1954) wie die folgende Nominatform. —  $k = 1,34$ .

*Prinia gracilis gracilis*. Meist wie eine Zwergausgabe kräftig und reich gezeichneter Eier von *Erethacus rubecula*, aber viel glänzender, außerdem dichter und lebhafter hellfuchsigbraun gefrickelt, vorwiegend so zart und blaß, daß der Eindruck einer feinen Wölkung des ganzen rahmgelben Grundes entsteht, von dem sich aber immer ein mehr oder weniger stark ausgeprägter Kranz aus dichtesten kleinen Stippen dunkler rostigfuchsbrauner Farbe, meist sehr deutlich, abhebt. Einen noch besseren Vergleich hinsichtlich des Färbungscharakters bietet der fuchsige Typ bei *Prinia sylvatica*. Blassere Stücke klingen an manche stark gefleckte von *Ficedula parva* an. Der Grund ist zuweilen blasser, weißlich, die Fleckung mehr braunrot, leicht rosa gehaucht. Im ganzen wenig variant, auch in der Größe, wenigstens bei den Serien im Museum Koenig (Bonn) und im Britischen Museum. Durchscheinende Farbe blaßorange. Relativ kräftige Schale. Trotz des hohen Glanzes erweist sich das Korn unter der Lupe weniger glatt, als man bei so sehr kleinen Eiern erwarten sollte. Eigestalt breitoval, mäßig verjüngt ( $k = 1,33$ ).

*Prinia gracilis deltae*. Ganz wie bei der vorigen Rasse. —  $k = 1,28$ .

*Prinia gracilis palaestinae*. Für „*Burnesia lepida*“ erwähnt ANDERSSON nach TRISTRAM (siehe BAKER) rote Färbung mit dunklem Ring am stumpfen Ende. Das dürfte sich auf Eier aus Palästina beziehen, wie die vier Gelege bei HÜE & ETCHÉCOPAR (1970, S. 712) aus Israel, alle rosafarben, nahe legen. —  $k = 1,29$ .

*Prinia gracilis irakensis*. Im gleichen Werk werden Eier aus Jordanien als weißgrundig beschrieben, und vier Gelege vom Irak sind zart grün, offenbar schon denen der nächsten Rasse ähnlich. Den grünlichen Grundton gegenüber einem rötlichen oder weißlichen, den wohl die von Jordanien westwärts verbreiteten *Prinia gracilis*-Populationen aufweisen, haben schon früher TICEHURST, BUXTON & CHEESMAN (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 28, S. 394, 1923), MAKATSCH (Ool. Rec. 32, S. 50, 1958) und MARCHANT (Ibis 105, S. 545, 1963) bemerkt. —  $k = 1,24$ .

*Prinia gracilis lepida*. Ohne Ähnlichkeit mit allen übrigen *Prinia*-Arten und -Rassen, außer *irakensis* und *stevensi*, könnte man die meisten als winzige von *Turdus merula* beschreiben. Grundfärbung blaß grünlichweiß bis grünlichblau, seltener rahmfarben. Meist erscheint die ganze Fläche ziemlich gleichmäßig und gleichartig dicht übersät mit blaßrötlichen oder lebhafter roten bis hell kastanienbraunen zahlreichen Flecken und Frickelein, entweder ungemein zart und dann besonders dicht oder ein wenig gröber und minder dicht, zuweilen kranzförmig gehäuft. Gestalt kurzstumpfoval ( $k = 1,27$ ). Innenfarbe grünlichweiß. Glanz teils gering, teils stärker. Schale relativ stark.

Ähnlich die Beschreibung bei SHARPE (Ibis 1891, S. 109), SARUDNY (Sapiski Russk. Geogr. Obsch. 36, Nr. 2, S. 424f., 1903), im CAT. BRIT. MUS. und bei BAKER. ANDERSSON (bei BAKER) spricht ebenfalls von grünem Grund mit überall stehenden rötlichbraunen Flecken (vgl. aber oben *g. palaestinae*). Rote Eier kenne ich nicht; solche könnten aber „*lepida*“-Stücken nahe stehen, die NEHRKORN als auf

graulichweißem Grund mahagonifarben gefleckt, „wie poliert“, beschreibt, wenn da kein Irrtum vorliegt. BAKER erwähnt für seine große Serie nichts von besonders hohem Glanz, den ich auch in anderen Sammlungen nicht antraf.

*Prinia gracilis stevensi*. Wie die matt gefärbten *lepida*-Eier. —  $k = 1,26$ .

*Prinia maculosa maculosa* und *hypoxantha*. Zum Teil wie helle *Cisticola*-Typen, meist aber dunkler im Blau und viel gröber getüpfelt, auch stärker glänzend. Nicht immer scharf zugespitzte Gestalt, etwas länglich ( $k = 1,41$ ). Schale hart und kräftig, in der Grundfärbung durchscheinend. Diese ist vorwiegend grünlich-blau, blasser oder dunkler, gelegentlich als Ausnahme reinweiß oder rosarahnfarben. Häufiger kommen aber auch olivgrüne verschiedener, auch brauner Tönung vor. Die meist nach dem stumpfen Ende hin zunehmende, oft dort einen unregelmäßigen Ring oder eine Kappe bildende Zeichnung variiert wie bei *P. flavicans* und *P. subflava inornata*, besteht also teils nur aus kräftigen Punkten, teils mehr aus rundlichen Blättern, oft aus einem Gemisch beider. Kleine Zeichen fast schwarz, größere hell bis dunkel rotbraun, purpurbraun, braunrot, hellrot, umber, schokoladenfarben und lilagrau bis violettbraun. Mehr oder weniger kühne Blättern laufen zuweilen in große Flatschen aus und werden von haardünnen, geschlängelten Linien am oberen Ende durchzogen, so daß oft ein recht auffallendes Bild entsteht, das für *Prinia* typisch ist, besonders, wenn große dunkle Flecke hellere teilweise überlagern. Spärliche und reichere Zeichnung wechseln ab, wobei bald die eine, bald die andere Fleckenart fehlen kann. Vom Grund bleibt immer viel zu sehen. Ähnliche Typen finden sich bei *Apalis thoracica*, *Cisticola tinnis* und anderen.

JAMES (Ool. Rec. 12, S. 88—92, 1932), der eine große Serie von *hypoxantha* beschreibt, erwähnt ein besonders schönes Gelege mit fast nur in einem Ring angeordneten, mehrfarbigen Blättern und Wolken auf nelkenrötlichem Grund und ein weißes mit umber-, purpur- und schokoladenbraunen großen Flecken. Nach JAMES (1970, S. 173) auch bläulich- und grünlichweiß in der Grundfärbung, meist aber blaßblau.

*Prinia substriata*. Ein anderer Typ. Nach KUSCHEL (1895) grünlichweiß, auch so durchscheinend. Ein paar relativ große dunkelbraune Oberflecke meist rundlicher Form sind gemischt mit ebenso gestalteten violetten Unterflecken, zu denen am stumpfen Ende noch einige blasse Punkte und schwarzbraune Kritzel treten. NEHRKORNS Stücke ähneln teils *Prinia subflava inornata*, teils sind sie feinst gefleckt. JAMES (Ool. Rec. 7, S. 2—3, 1927) unterscheidet zwei Varietäten, 1. eine blaßblaue mit kleinen dunkel rotbraunen Blättern und Punkten, die ziemlich gleichmäßig über die ganze Fläche verteilt sind, 2. eine blaß- bis sehr schön tiefgrünlichblaue mit großen zusammenfließenden Blättern und wenigen dicken Linien (nicht so zarten wie bei andern *Prinia*-Eiern) in Leberbraun und Tiefgrau, die meist am oberen Ende dichter stehen. Glanz gering.

Der CAT. BRIT. MUS. sagt: blaß seegrün, überall spärlich schokoladenbraun, rötlichbraun und lavendelfarben gefleckt und geblattert, stark glänzend. Die zugehörige Abbildung zeigt aber nur ein paar helle lila Blättern um den oberen Pol, also offenbar ein abnormes Ei. —  $k = 1,39$ .

*Prinia flavicans flavicans* und *ortleppi*. Wie die Eier dieser Art sind die der meisten übrigen *Prinia*-Arten durch dunkle große rundliche, scharf begrenzte

Blattern charakterisiert, die unregelmäßig über die scheckig erscheinende Oberfläche verstreut stehen und manchmal zu großen Flatschen verschmelzen. Ei-gestalt meist die gewöhnliche ( $k = 1,37$ ). Grundfärbung vorwiegend hell grünlich-blau bis reiner hellblau, auch ohne blauen Ton blaßbräunlich- bis olivbräunlich-grün mit Übergängen zwischen diesen Nuancen. Zwischen den weitläufigen, tief purpurbraunen, fast schwarzen Blattern liegen da und dort kleinere und hellere Blattern und Punkte, auch als hellviolette Unterflecke. Oft umziehen typische äußerst dünne Haarlinien vereinzelt das obere Eidrittel. Zwischen den Flecken bleibt immer der weitaus größte Teil des Grundes frei. Der Glanz ändert ab, ist aber meist beträchtlich. Die durchscheinende Farbe variiert in den Tönen der äußeren. Ausgesprochene Fleckenkränze sind selten, reichlichere Zeichnung nach oben hin häufig. Wahrscheinlich kommen, wie bei *subflava affinis*, auch Stücke mit mehr kastanienbrauner Fleckung vor. Sechs *f. flavicans*-Gelege habe ich bei HOESCH & NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft, S. 278, 1940) eingehend beschrieben.

*Prinia pectoralis pectoralis* (und *ocularis*?) (= *Priniops ocularis*; = *Spiloptila*). Sowohl nach STARK & SCLATER (Fauna South Africa. Birds 2, 1901, S. 138) als nach JAMES (Ool. Rec. 5, 1925) ganz blaß blau oder bläulichgrün, ziemlich dicht mit blaßrötlichbraunen, rötlichpurpurnen und lilagrauen Blattern besetzt neben kleineren Flecken. Nach JAMES (1970, S. 173) aber sind 35 Eier blaßblau, manchmal fast weiß, und ungefleckt. Auch die bei KUSCHEL, NEHRKORN und im CAT. BRIT. MUS. aufgeführten Eier sind einfarbig bläulichweiß bis blaßblau. Sie stammen von LAYARD, der sie (Birds South Africa 1, 1875, S. 256, ed. SHARPE) unter *Drymoeca ocularia* so beschreibt, wie auch JAMES 1925 als *Apalis ocularia*. —  $k = 1,36$ .

*Prinia pectoralis ocularis*. BRADFIELD kennzeichnet (bei ROBERTS, Ann. Transvaal Mus. 12, S. 311, 1928) die Eier als blaßbraunfarben mit rötlichbraunen Punkten und übereinstimmend mit *Cisticola fulvicapilla ruficapilla*, wogegen MACLEAN (Ostrich 45, S. 11, 1974), der die Art am liebsten als *Malcorus* absondern möchte, nur einfarbig bläulichweiße fand. Auch das der Kreugersammlung ist so. —  $k = 1,34$ . (Taf. 8, Fig. 16.)

*Prinia clamans* (= *Priniops*; = *Spiloptila*). Glatte, stark glänzende Eier mit rahmweißem bis blaßfleischfarbenem Grund; darauf gelbbraune Spritzer und einzelne dunklere Punkte oder helle und dunkle rostbraune Kleckse neben schwarzen Pünktchen, vorwiegend am stumpfen Ende; feine hellere Punkte vereinzelt auch sonst auf der Oberfläche. —  $k = 1,39$ .

*Prinia erythroptera kirbyi* (= *Heliolais*). Noch wenig bekannte Eier. Gestreckt oval ( $k = 1,41$ ) und stark glänzend. Auf hell gelbgrünem Grund eine ziemlich dichte, mitteldunkel gelbbraune Wölkung oder zarteste Frickelung, die zwischen-durch ebensoviel frei läßt wie sie bedeckt, und die im oberen Polbereich zu einer dunklen Kappe zusammenfließt. Innenfärbung gelbgrünlichweiß. Einigermäßen ähnliche, aber viel größere Eier bei *P. polychroa* und bei dem grünlichen (nicht dem rötlichen) Typ von *P. sylvatica*. Das *P. erythroptera*-Ei ist aber dunkler, viel dichter und umfassender gezeichnet, nicht kranzförmig wie jene, überdies gröber gewölkt.

*Prinia subflava*. Die afrikanischen und die asiatischen Unterarten dieser vom Senegal und vom Süden Afrikas bis Java verbreiteten Art legen zum großen Teil besonders variable Eier. Trotzdem bieten sie wegen der Häufigkeit ihres Vorkommens vielleicht besonders gute Ansatzpunkte für Studien zur Abhängigkeit der Eifärbung von den Außenbedingungen; denn ihr vorherrschender Eityp ist geographisch einem beträchtlichen Wechsel unterworfen.

*Prinia subflava pallescens*. Die Färbungstypen dieser Form sind (ob alle erfasst?) 1. blaß türkischblau, ungefleckt (Darfur, W-Abessinien) oder hell rotbraun getüpfelt oder ebenso grob bis sehr grob gefleckt (Darfur, W-Abessinien), 2. grünlichblau mit Wölkung und Fleckung in verschiedenen braunen Tönen (N-Nigeria), 3. blau mit grober brauner und lila Fleckung, zwischen der Haarlinien in beiden Farben verlaufen können (Kano in N-Nigeria), 4. blaßblau mit rostroter Sprenkelung (Kano), 5. bläulichgrün mit blaß gelblichbrauner Kappe und sonst rötlichbrauner Pünktelung und Wölkung (Zaria, N-Nigeria), 6. sehr blaß grünlich, rötlichbraun gewölkt und mit weinfarbenen Kritzeln und Fleckchen darüber (Zaria), 7. weiß, rostrot gefrickelt in zusammenhängender Kappe am stumpfen Pol (Kano), 8. weiß mit dichter feiner lachsfarbener Fleckung, die das Ei einfarbig erscheinen läßt (Darfur), 9. weiß mit scharf abgesetzten rotbraunen Flecken (Darfur), 10. rahmfarben, schön in verschiedenen Brauntönen und blaß lila gefleckt und geblattert (Kano), 11. lachsrot, tiefer rot gefleckt (W-Abessinien), 12. rot mit dichter feiner rötlichbrauner Fleckung (Kano). (LYNES, Ibis 1925, S. 101f.; SHUEL, Ibis 1938, S. 240, 475, Taf. IX, Fig. 1—8, u. CHEESMAN, vgl. BANNERMAN Bd. 5, S. 222f. u. 225, 1939, SERLE, s. BANNERMAN Bd. 8, S. 438, 1951.) MADARÁSZ (1918) beschrieb gelblichrosa Eier aus Sennar, die grobe rostfarbene Flecke nahe dem stumpfen Pol trugen. —  $k = 1,36$ .

*Prinia subflava subflava*. Nach SERLE (Ibis 1940, S. 18) wie Eier von *pallescens* aus Kano. —  $k = 1,39$ . (Taf. 8, Fig. 17.)

*Prinia subflava melanorhyncha*. Nach HOLMAN (s. BANNERMAN Bd. 5, 1939, S. 225) blaß grün, blaß oliv, grünlichweiß oder hellbraun, Frickelung oder grobe Fleckung und (oft) Kritzelung braun oder rötlichbraun. In einem Vierergelege sehr verschiedene Eiform. —  $k = 1,29$ .

*Prinia subflava immutabilis*. Nach GRANVIK (Journ. f. Orn. 71, Sonderheft, S. 192, 1923) am Elgon bläulichgrün mit großen und kleinen, dunkelbraunen Flecken über die ganze Oberfläche, dichter am oberen Ende, dazu lilabräunliche Unterflecke und schwarze Punkte. CHAPIN (1953, S. 408) beschrieb vom Uelle und von Uganda hellblaue und blaß grünlichblaue Eier, die in verschiedenen Tönen rotbraun und braun gefleckt und geblattert waren, wozu purpurbraune Fleckung oder Wölkung vor allem am stumpfen Ende kommen können. —  $k = 1,27$ .

*Prinia subflava tenella*. Charakter wie bei *affinis*. Die von JAMES (1970) aus Entebbe (Uganda) gemeldeten Eier sind grünlichblau mit rötlichbraunen Flecken. SCHUSTER (Journ. f. Orn. 74, S. 738, 1927) fand ein Gelege von Daressalam blaugrün mit vereinzelt verwischten rostroten und aschviolett Flecken, dazwischen stehenden, vereinzelt, ganz scharf umrissenen dunkelrostroten oder fast schwarzen Punkten und am stumpfen Ende auftretender schwarzer Haarzeich-

nung. Nach KUSCHEL (1895) kommt noch hell olivgrüner Grund mit hellbraunen und gelbbraunen Tupfen und Wolken hinzu. Nach ihm haben Eier mit rein blau-grünem Grund selten die Kritzelzeichnung. LYNES (1934) erwähnt neben blauen auch rötliche Typen, die manchmal an gewisse (kleine, glänzende) *Fringilla coelebs*-Eier erinnern. Braunrötliche und rote, die meist rot gefleckt oder gekritzelt sind, führen PRAED & GRANT (1955) an. —  $k = 1,36$ .

*Prinia subflava graueri*. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185. S. 158, 1971) grün mit braunroter grober Fleckung. —  $k = 1,33$ .

*Prinia subflava affinis*. BELCHER kennt vom Niassaland tiefgrüne, auch weiße oder rötliche Eier mit rotbrauner Fleckung und fast immer (schwärzlichen) Haarlinien. Die südlicher gefundenen Eier ändern in denselben Grenzen ab wie Eier von *P. flavicans* und *P. maculosa*; doch scheint eine merkwürdige Grundfärbung besonders häufig zu sein, die ein blasses Gemisch aus Olivbraun und Olivgrün darstellt, wie es auch bei *inornata* vorkommt. Daneben oft ein satt rahmfarbener oder rosabraun bis nelkenrötlich getönter Grund mit leberbraunen bis kastanienfarbenen Flecken und Blättern in mehreren Schattierungen. Überdies auch rötlich gehauchter und blaß olivgrünlichgrauer Grund, zuweilen mit feinen Kritzeln im Polgebiet, die auch sonst gelegentlich zu finden sind. Die Haarlinien sind nach ROBERTS (1957) schwarz und befinden sich hauptsächlich in einer Zone um den stumpfen Pol. Ob seine Maße von 150 Eiern sich nur auf diese und die nächste Rasse beziehen, ist nicht sicher. Auffällig erscheint, daß JAMES (1970) in einer kleinen Serie auch weißen, grünlichweißen und blaß grünlichblauen Grund fand, s. den hellblauen und olivgrünen Grund auf Tafel 34 von PITMAN in THOMSON (1964, S. 704). —  $k = 1,31$ .

*Prinia subflava pondoensis*. Nach JAMES (1970, S. 172) ähnlich *affinis*. —  $k = 1,36$ .

*Prinia subflava* — asiatische Rassen. Aus seinem reichen Material an Eiern der indischen Rassen dieser Art gibt BAKER (1933, S. 487—492) ein gutes Beispiel für geographische Variation innerhalb der Art. Insgesamt sieht man dieselben Varietäten wie bei den meisten vorstehend beschriebenen *Prinia*-Eiern, in den verschiedenen Gegenden aber vorherrschende Färbungen wie folgt:

*Prinia subflava insularis* und *franklinii*, Ceylon und S-Indien: Besonders schönes reines, leuchtendes Blau mit wenigen tief roten, purpurbraunen, fast schwarzen Flecken und Punkten sowie weniger Linienzügen. —  $k = 1,35$ .

*Prinia subflava inornata, terricolor* und *fusca*, Mittel- und Nord-Indien: Entschieden weniger leuchtend blau. Zeichnung weniger tief gefärbt, oft rötlichbraun statt schwärzlich, also der gewöhnliche blaue Typ. So auch bei *inornata* im größten Teil der Provinz Oudh (United Provinces). Aber in einem kleinen Gebiet der Gegend um Gonda legt diese Rasse meist weiße Eier mit kühnen blutroten und schwärzlichen Flecken und Blättern. —  $k = 1,35$ .

*Prinia subflava burmanica*, Assam und Burma: Mehr mattblaue Eier, die oft nelkenrötlich (pink) getönt sind. —  $k = 1,33$ .

*Prinia subflava blanfordi*. Süd-Burma: Matt nelkenrötliche bis lachsfarbene Eier mit rötlichen Blättern und Schnörkeln, ganz selten mit bläulichem Grund, besonders oft mit einer Kappe; nähert sich *herberti*. —  $k = 1,36$ .

*Prinia subflava herberti*, Mittel- und Süd-Thailand: Besonders schön fleischfarbener Grund bei vier von fünf Eiern, mit großen blutroten, purpurroten oder fast schwarzen Blättern und Linien und mattrotlichen Unterflecken.

Die Ursache für den Übergang von brillantem Blau auf Ceylon zu brillantem Nelkenrot (pink) in Thailand ist bisher unbekannt.

*Prinia subflava extensicauda*. Nach SWINHOE (Ibis 1860, S. 50) hell grünlichblau mit schokoladenbraunen Flecken und Haarlinien, besonders am oberen Ende, also vom grünen Typ, den auch LA TOUCHE (neben rotlila Unterflecken) erwähnt. Bei NEHRKORN wie *affinis* („*mystacea*“). Die Stücke im Britischen Museum gleichen *inornata*, nicht *blanfordi*. —  $k = 1,33$ .

*Prinia subflava formosa*. Schön blaßblau mit großen tief kastanienbraunen und blaß blaugrauen Blättern und Linien, oft in einem Kranz (nach YAMASHINA & YAMADA, Tori 10, S. 69ff., 1938), nach HACHISUKA & UDAGAWA (1951, S. 49) sogar smaragdgrün mit hell sepiabraunen und braunen Frickeln und sepiabraunen Punkten. —  $k = 1,34$ .

*Prinia subflava blythi*. Die Eier kommen den großfleckig gezeichneten von *inornata* völlig gleich. Trübweißlicher, nur sehr leicht graugrünlich oder ganz blaß bläulich gehauchter Grund scheint zu überwiegen. Bei meinen Stücken wie auch bei NEHRKORNS lagern große lilagraue, hellbraune und dunkel kastanienbraune Blättern teilweise übereinander und fließen zu auffallend umfangreichen und oft fast runden Flatschen zusammen. —  $k = 1,40$ .

Freilich kann es sich bei der geographischen Variation von *Prinia subflava*, wie gesagt, nur um ein Überwiegen der einzelnen Varietät handeln, denn alle diese verschiedenen Typen kommen auch zum Beispiel bei *subflava pallescens* oder *affinis* in Afrika vor und werden sich bei den asiatischen Formen überschneiden, wie sich aus BAKERS Einzelbeschreibungen ergibt.

*Prinia somalica erlangeri*. Die Eier in v. ERLANGERS Sammlung (Journ. f. Orn. 53, S. 725, 1905) sind blaßgrünlich oder blaßrötlich mit hellrostfarbenen und kastanienbraunen Fleckchen und Pünktchen, die dichter am stumpfen Ende stehen, wo oft dunkle Haarlinien und Schnörkel hinzutreten. —  $k = 1,42$ . — Der nächste Verwandte von *P. subflava* hat also ganz ähnliche Eier.

*Prinia molleri*. Nach PREAD & GRANT (1973, S. 355) grünlichblau mit braunen oder blaßbraunen Fleckchen, die zur Ringbildung um die Eimitte neigen. — Abnorm lang gestreckt ( $k \sim 1,50$ ).

*Prinia leucopogon leucopogon*. Glanzlos, oft langoval ( $k = 1,44$ ). Auf weißem bis blaßgrünlichblauem Grund etwas spärlich und matt gezeichnet mit schokoladenrötlichen oder mehr rötlichbraunen neben blaßlilagrauen, ziemlich großen, ausgeprägten Flecken und Blättern, die isoliert stehen. So bei BATES. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° 185, S. 157. 1971) auf glänzend weißem

Grund große scharf begrenzte ziegelrote Blattern, die unregelmäßig verteilt sind, neben einigen weniger scharfen und helleren Flecken.

*Prinia robertsi*. Lebhaft türkisblau, grob mit großen runden schokoladenbraunen Ober- und darunter liegenden graulila Unterflecken gezeichnet (ROBERTS 1957). —  $k = 1,34$ .

*Prinia bairdii bairdii*. Von Bates gesammelte Eier des Britischen Museums sah ich teils grünlichweiß mit braunen Wolken, einzelne fast einfarbig braun erscheinend, teils schön blaugrün mit feinen Frickeln und Fleckchen von rötlicher Färbung überall, aber dichter am oberen Ende, wie grüngrundige Eier unserer Amsel (*Turdus merula*), auch mit kräftigeren Flecken. Glanz ziemlich stark. Ähnliches gibt es bei *Orthotomus*. Gestalt kurz stumpfoval ( $k = 1,26$ ).

*Prinia bairdii obscura*. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Congo belge, Zool. 24, S. 58f., 1953) weiß mit ungleichmäßigen rosa Flecken und Flatschen, besonders am stumpfen Pol. —  $k = 1,31$ .

*Prinia atrogularis atrogularis* (= *Suya*). Meist stumpfoval ( $k = 1,33$ ) und nur mäßig glänzend. Während bei den anderen „*Suya*“-Eiern (*P. polychroa*) die fuchsigbräunlichen Typen bei weitem überwiegen, falls sie nicht überhaupt allein vorkommen, gibt es bei *atrogularis* fast nur solche mit blaßbläulichem oder grünlichem Grund, die dementsprechend auch bläulichweiß durchscheinen. Überdies ist die Zeichnung nicht verwischt, sondern besteht in lose überall verstreuten, winzigen dunklen Punkten und kleinen, aber ziemlich scharf markierten kastanienbraunen Flecken, die zuweilen mehr nach sepia ziehen und fast immer einen Kranz oder eine Kappe im oberen Eidrittel bilden. In den Sammlungen blaßt der Grund stark aus, so daß nur ein Blauweiß (oder Weiß, nach JAMES 1970) übrig bleibt. BAKER (1933, S. 473) beschreibt aus dieser Variationsbreite acht Typen genauer, zwischen denen es Übergänge gibt.

*Prinia atrogularis khasiana*. Von vorigen kaum verschieden, wenngleich mit einer weniger großen Überzahl der grün- und blaugrundigen Eier (BAKER 1933, S. 474). Es gibt auch weißgrundige Eier mit hellroten bis fuchsigigen Flecken, denen am stumpfen Ende blaß lilagraue Unterfleckchen beigemischt sein können. —  $k = 1,33$ .

*Prinia atrogularis superciliaris*. Nach LA TOUCHE & RICKETT (Ibis 1905, S. 35) und LA TOUCHE (1926) sehr blaß grün mit roten Sprenkeln. BAKER findet die Eier gleich denen von *R. atrogularis*. NEHRKORNS Stücke haben auf himmelblauem Grund rostfarbene, meist etwas in die Länge gezogene Flecke, hauptsächlich in einem Kranz am stumpfen Ende. Manche zeigen wie *P. familiaris* nur feine rosabraune Punkte. Der Glanz ist unbedeutend. —  $k = 1,34$ .

*Prinia polychroa criniger*. In nur geringem Grade abändernde Eier, meist von wenig zugespitzter Eigestalt ( $k = 1,38$ ). Auf weißem bis rahmgelbem Grund über die ganze Fläche lose verteilte, oben vorwiegend in einem dichten Kranz zusammengedrückte fuchsig- oder rostigbraune Flecke und Wischer, die in der Regel klein und hell verwaschen erscheinen sowie wenig vom Grund abstechen. Keine



Blattern. Teils mit, teils ohne Glanz. Der Farbton kann auch von blaß kastanienrot bis tief braunrot variieren. Dunkel erscheint auf dem Ei nur der Kranz. Anscheinend keine grünliche Tönung, im Gegensatz zu den übrigen Formen dieser Art.

*Prinia polychroa assamica*. Stärker variierend als *criniger*, da auch blasse Töne von Grün, Grünlichblau und Lachsrot als Grundfärbung auftreten, neben Weiß und Rahmgelb. Außer dem vorherrschenden Typ mit Kranz zuweilen auch gleichmäßigere Verteilung der dichten Frickel, Spritzer, Blattern; oft aber ist das schlanke Ende nahezu ungefleckt oder nur spärlich gezeichnet. —  $k = 1,30$ .

*Prinia polychroa cooki*. Sehr blaß trüb nelkenrötlich bis hell rötlich, wie üblich mit Kranz, oder weiß mit grünlichem Hauch und ganz spärlicher Fleckung. —  $k = 1,38$ .

*Prinia polychroa striata*. Nach YAMASHINA & YAMADA (1938) blaß blaugrüner Grund mit einem Kranz wie bei *assamica*. —  $k = 1,34$ .

*Prinia polychroa polychroa*. Wie *P. sylvatica*. Nach BERNSTEIN (Journ. f. Orn. 7, S. 263, 1859) spitzoval bis fast elliptisch ( $k = 1,36$ ), sehr hell grün, gewölkt mit sehr kleinen, undeutlichen, blaßrostfarbenen Fleckchen und Punkten, die am stumpfen Ende einen dunklen graulichrostfarbenen Ring oder eine Kappe bilden. Diese ist nicht scharf abgesetzt, geht vielmehr, wenngleich auf nur kurzer Strecke, in die Wölkung über. Ebenso dem ersten *sylvatica*-Typ gleich sind NEHRKORNS und meine Exemplare sowie die blaß grünlichblau genannten der Sammlung des National Museum of Rhodesia in Salisbury (JAMES 1970). Der Glanz ist unbedeutend. Bei dem einzigen Stück des Britischen Museums liegt auf ganz blassem grünlichen Grund oben eine schwere kastanienbraune Kappe, der sich im oberen Drittel nach unten hin einige leicht verwischte braune Blattern anschließen. Dies ist offenbar eine ungewöhnliche Varietät; denn die übrigen Eier kommen in der Färbung blassen, schwach gezeichneten von *Saxicola torquata* nahe. Irrig sind die Angaben bei BIDDULPH (wie *P. subflava inornata* beschrieben) und bei A. B. MEYER (1884, ungefleckt bläulichweiß). Blaßgrün durchscheinend. Glanz gering.

*Prinia familiaris olicacea*. Bei dieser Art sehen wir zartgefleckte *Cisticola*-Typen wieder. Im Gegensatz zu den Eiern der meisten *Prinia*-Arten sind die von *familiaris* nicht grobblattrig gezeichnet, sondern mit zarten lehmfarbigen bis blaßrotbraunen Pünktchen auf grünlichweißem oder mehr bläulich getöntem Grund reichlich übersät, am stumpfen Ende etwas dichter, zum Teil verwaschen. HELLEBREKERS (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967) findet sie *Erithacus rubecula*-Eiern ähnlich, HOOGERWERF manche nicht von *P. p. polychroa* unterschieden. —  $k = 1,37$ . Nichtgrobblattrige Eier auch bei *P. sylvatica* und *polychroa*, jedoch ganz anderen Charakters als bei *P. familiaris*, ferner bei den früher nicht in diese Gattung gestellten.

*Prinia sylvatica gangetica*, *sylvatica* und *valida*. Ein weiterer, von allen anderen vollkommen abweichender *Prinia*-Eityp, wenn man nur die alte Gattung *Prinia* betrachtet, abgesehen von *P. polychroa polychroa* (und *P. erythroptera kirbyi*,

früher *Heliolais*). Auf blaß grünlichweißem bis matt grünlichblauem Grund, der zum Ausblassen neigt, überall durch feinste bleichbraune Frickelehen fast unsichtbar gewölkt, nur gelegentlich auch mit etwas deutlicheren Flecken, die regelmäßig einen dunkel gelbbraunen Ring am stumpfen Ende bilden. Eine vielleicht nicht seltenere Varietät mit stärkerem Glanz und gleichem Zeichnungscharakter zeigt warm rahmgelben Grund mit nur im Kranz dunklen, sonst sich kaum abhebenden, aber sehr dichten fuchsigbraunen Frickelehen, so daß einige Ähnlichkeit mit Eiern von *Prinia polychroa criniger* besteht. In blassen Tönen der Grundfarbe durchscheinend. Eigestalt gestreckt oval, mehr oder weniger zugespitzt ( $k = 1,38$ , bei *valida* 1,39).

*Prinia socialis stewarti*, *inglisi*, *socialis* und *brevicauda* (= *Burnesia*). Die Eier dieser Art und eines Teils der folgenden bringen weitere oologische Typen in die Gattung *Prinia*, in die sie mit anderen *Burnesia*-Arten einbezogen wurden. Sie zeigen eine einzig dastehende Färbung, die nicht nur von der der anderen *Prinia*-Arten, sondern von allen Arten überhaupt auffallend absticht. Sie fallen nicht nur durch außerordentlich hohen Glanz auf, sondern auch durch ungewöhnliche Färbung, die an poliertes Mahagoniholz erinnert, ein wenig heller und nicht so rot wie bei dem sonst ähnlichen Ei von *Cettia diphone cantans*, sondern eher fuchsig getönt. Erst bei näherer Betrachtung der einfarbig erscheinenden Oberfläche erkennt man an vielen Stücken eine äußerst zarte Wölkung, die manchmal im oberen Drittel noch verdunkelt und verdichtet ist. Soweit vom Grund überhaupt etwas zu sehen bleibt, zeigt er sich nur wenig heller als der Gesamteindruck. BAKER und KUTTER bezeichnen die prachtvolle Färbung als ziegelrot, der CAT. BRIT. MUS. als kastanien- bis purpurbraun, wovon ich nur den treffenden Hinweis auf Glanz und Färbung ausgefallener Kastanien gelten lassen möchte. Auch „leuchtend terrakott“, wie SHARPE (Ibis 1889, S. 278, betrifft wie bei KUTTER die Borneo-Form von *flaviventris*, s. Liste) sagt, erscheint unzulänglich, es fehlt uns eben das richtige Wort. Innenfarbe hellmahagoni. Eigestalt durchweg kurz-oval, teils stumpf, teils spitz am schlanken Ende ( $k = 1,35$  bzw. 1,31).

*Prinia flaviventris sindiana*, *flaviventris*, *latrunculus* und *rafflesi*. Wie *P. socialis*. —  $k = 1,30 - 1,33$ .

*Prinia flaviventris sonitans* (früher *Burnesia*). Ein Übergangstyp. Im Farbton zum Teil gleich dem der vorigen 8 Formen, jedoch nicht ganz einfarbig, sondern auf blaßfuchsigem Grund grobfleckig fuchsigkastanienbraun bis mahagoni gewölkt, oben dicht, nach unten hin sich auflockernd. Im ganzen etwas weniger Glanz als bei den beiden vorhergehenden Gruppen. Eine zweite Spielart ist noch matter und läßt zwischen lockeren verwischten Fleckchen braunerer Farbe viel trübweißen Grund sehen. Nach oben hin verdichtet und vergrößert sich die Zeichnung allmählich zu einer breiten Zone aus zusammenfließenden, dunkelbraunen (nicht rötlichen) bis kastanienbraunen und selbst schwärzlich purpurbraunen größeren Flecken. Durchscheinende Färbung trübweiß. —  $k = 1,28$ . HARTERTS Beschreibung (Novit. Zool. 17, S. 238, 1910), genau wie *P. subflava inornata*, beruht auf Verwechslung. Wohl aber kommen gelegentlich Varietäten vor, die an *P. fl. flaviventris* heranreichen. (Taf. 8, Fig. 18.)

*Prinia burnesii burnesii* (= *Laticilla*). Ziemlich glänzende, stumpfbreitovale Eier ( $k = 1,29$ ), die auf weißem, oft grau oder grünlich gehauchtem Grund überall

recht dicht mit verschieden großen, unregelmäßigen Flecken umberbrauner bis dunkelrötlichbrauner, manchmal purpurbrauner Färbung bedeckt sind. Die Flecke erscheinen zuweilen scharf eckig, wie zerrissen, nicht rundlich, und sind gewöhnlich ziemlich grob, manchmal wie ein Netz von Spritzern, Stricheln und Schnörkeln in Grau und Graubraun, das nach oben hin verdichtet ist. Auch Stücke mit rahmfarbenem Grund und besonders am stumpfen Ende stehenden großen rosaroten Flecken kommen vor, wie OATES (bei HUME) angibt.

*Prinia burnesii cinerascens*. Nach BAKER wie *b. burnesii*, aber mit stärker ausgeprägtem grünlichen Ton. Breitoval ( $k = 1,21$ ).

*Prinia hodgsonii rufula*, *hodgsonii*, *albobularis* und *pectoralis* (= *Franklinia gracilis*). Kleine glänzende Eier von wechselnder Gestalt, stark abändernd in der Färbung, ganz ähnlich wie bei europäischen *Cisticola juncidis cisticola*. Viele Stücke sind ungefleckt weiß oder lebhaft hell blau bis grünlichblau, andere auf einem ebenso gefärbten Grund, der aber auch leicht rosa oder grau gehaucht sein kann, mit zarten, fast immer hellrötlichbraunen, zuweilen lebhafter roten Fleckchen und Pünktchen besetzt, die gleichmäßig verteilt oder nach oben hin dichter stehen. Obwohl die Zeichnung oft ziemlich dicht ist, bleibt die Oberfläche doch recht hell wegen der Winzigkeit und Blässe der Punkte und Spritzer. Nur Kränze am stumpfen Ende, die jedoch nicht gerade sehr häufig vorkommen, sind dunkler, auch kastanienbraun. Unterflecke wie die Grundfarbe. In seiner riesigen Serie stellte BAKER fest, daß ungefleckte Eier deutlich stärker glänzen und größer sind ( $15,4 \times 11,4$ ) als gefleckte ( $14,6 \times 10,6$  mm) gegenüber dem Durchschnitt  $D_{400} = 14,7 \times 11,1$  mm. Was hier für normale Eier gilt, ist von ungewöhnlich großen und abnorm kleinen anderer Arten bekannt, indem jene oft weniger oder gar nicht pigmentiert, aber glänzender, diese in der Regel dunkler gezeichnet sind. —  $k = 1,32$ .

*Prinia rufescens rufescens* (= *Franklinia*). Nach BAKER wie *P. hodgsonii*, im ganzen vielleicht etwas kräftiger gezeichnet. Bei NEHRKORN und im Britischen Museum nur bläuliche Stücke, fast immer gefleckte, meist mit einer Zone fuchsig-roter oder rötlichbrauner Zeichnung am breiteren Ende. Da auch DAVISON keine anderen erwähnt, scheint hier der blaue Typ dominant geworden zu sein. — 1,29.

*Prinia rufescens austeni* (= *Franklinia*). Obwohl der Vogel nicht größer als *P. hodgsonii* ist, besitzt er doch im Durchschnitt merklich größere Eier ( $G = 1,15 : 0,92$  g). Blaugrundige Stücke herrschen vor. —  $k = 1,36$ . (Taf. 8, Fig. 19.)

*Prinia cinereocapilla* (= *Franklinia*). Nach HUTTON blaßblau mit einem Kranz rotbrauner Flecke am stumpfen Ende. Im Britischen Museum nur zwei einfarbig blaue Exemplare. Ebensolche in der Sammlung Nehrkorn neben zart schwarzbraun punktierten. In Sikkim fand Schäfer glänzend weiße Eier mit locker stehenden rosa bis rostroten Fleckchen, ähnlich hell und grob gezeichneten von *Phylloscopus collybita*. —  $k = 1,37$ .

*Prinia buchanani* (= *Franklinia*). Meist abweichend von *P. hodgsonii* durch vorwiegend dichtere Zeichnung, die an *Phylloscopus sibilatrix* erinnert, nur daß sie viel zarter punktiert und schmutzigrot bis purpurrot gefärbt ist, mit lilagrauen

Unterfleckchen dazwischen. Als Folge hiervon und wegen der mehr grau getönten Grundfärbung oft von erheblich anderem Gesamteindruck als jene. Zuweilen liegen oben etwas größere, trübbraune Fleckchen über den kleineren, die recht gleichmäßig über die Oberfläche verteilt stehen. Durch Überlagerung rötlichbrauner und grauer Punkte erscheinen diese zum Teil dunkel sepiabraun, also schwärzlicher. Glanz gering. —  $k = 1,33$ .

*Apalis*. Die Eier der *Apalis*-Arten zeigen Fleckungscharaktere wie bei *Phylloscopus*, *Prinia*, *Parus* und *Certhia*. (Ob *A. cinerea brunneiceps* immer poliert einfarbig mahagonibraune Eier legt, ist wohl zweifelhaft. Hrsg.) Die Variationsbreite innerhalb der Arten und Rassen ist groß.

*Apalis pulchra pulchra*. Blaß grünlichweiß, gelegentlich rötlichweiß mit leber- oder rötlichbraunen Ober- und violetten Unterflecken.  $k = 1,55$ , also sehr lang oval (VAN SOMEREN, Nov. Zool. 29, S. 220, 1922, u. CHAPIN 1953, S. 303).

*Apalis thoracica griseiceps*. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 399) weiß mit braunroten Spritzflecken am stumpfen Ende, manchmal auch blaugrundig. In Gestalt und Größe variabel.  $k = 1,35$ .

*Apalis thoracica murina*. LYNES (Journ. f. Orn. 82, Sonderh., S. 89, 1934) fand hell türkisblaue Eier nur leicht mit unregelmäßigen, indischroten Wolken und Frickeln gezeichnet, nach oben hin dichter als auf der übrigen Fläche. —  $k = 1,31$ .

*Apalis thoracica flavigularis*. Nach BELCHER (The birds of Nyasaland. London, 1930, S. 230) langoval ( $k = 1,42$ ), reichlich rotbraun bespritzt, gewöhnlich mit dichter Zone im Polgebiet. Grundfärbung nicht angegeben, weiß oder blaßblau?

*Apalis thoracica youngi*. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 297) sehr blaßblau mit der bei *murina* angegebenen Zeichnung.

*Apalis thoracica rhodesiae*. Nach CHUBB grünlichblau mit kühnen, rötlich-braunen neben purpurnen Blättern und Flecken. —  $k = 1,48$ .

*Apalis thoracica venusta*. Nach CHUBB auf blaßblauem Grund hell rote und rötlichbraune, in Zahl und Größe von Gelege zu Gelege schwankende feine und grobe Flecke. Ein Gelege mit gleichmäßig verstreuten dunkelroten Fleckchen auf weißem Grund. —  $k = 1,39$ .

*Apalis thoracica thoracica*, *claudei*, *capensis* und *griseopyga* (auch *venusta* und *flaviventris*?). Entweder blaßblau (blaß grünlich, sagt JAMES 1970, blaß grünlichblau ROBERTS 1957) mit ziemlich großen rötlichpurpurnen, rosabraunen bis krapproten neben blaßlilagrauen Blättern hauptsächlich im Polbereich, oder reinweiß, *Troglodytes*-artig fein rotbraun oder purpurgrau gefrickelt. Übergänge haben grobe Zeichnung auf weißem Grund und zarte auf bläulichem oder grünlichweißem Grund — nach ROBERTS 1957 gibt es gelegentlich nelkenrötlichweißen Grund. Die spitze Hälfte ist nur spärlich bedacht. Die Flecke sind scharf markiert. Die Schale ist glatt, glänzend und von wechselnder Gestalt, gelegentlich selbst zweispitzig langoval ( $k = 1,40$ ). SWYNNERTON (Ibis 1907, S. 56f.) sah im Gasaland bei Vögeln mit weißen Eiern breitere Brustbänder der Weibchen, wie sie bei *thoracica*, *claudei*

und *venusta* gegenüber *griseopyga*, *capensis*, *rhodesiae* und *flaviventris* vorhanden sind. — Die 68 Eier bei ROBERTS (1957) sind nicht in die Liste aufgenommen, da sie vielleicht auch die weit nördlich brütenden Rassen betreffen. Ihre Variationsbreite ist allerdings kleiner als die der Art, der Durchschnitt  $17,1 \times 12,5$  ergibt eine länglichovale Durchschnittsform ( $k = 1,38$ ).

*Apalis ruddi*. Nach ROBERTS (1957, S. 333) leuchtend türkisblau und grob mit großen rostfarbenen Flecken verschiedener Größe gezeichnet, vorwiegend am stumpfen Ende. —  $k = 1,35$ .

*Apalis jacksoni jacksoni*. Nach BELCHER (in CHAPIN 1953, S. 299) hell bläulich-grün mit sehr sehr kleinen, rötlichen Flecken, ähnlich *A. flavida*, aber etwas kleiner.

*Apalis chariessa macphersoni*. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 414) blaßgrün mit gelblichbraunen und darunter schmutziggrauen Flecken. —  $k \sim 1,55$ .

*Apalis binotata binotata*. Nach OGILVIE-GRANT (bei BATES) stumpflangoval ( $k = 1,45$ ), nur wenig glänzend, hellgrünlichblau mit sehr kleinen roten Punkten, leicht verwischt. Das obere Polgebiet ist blaßrostrot getönt, offenbarein Ausnahmefall.

*Apalis flavida viridiceps*. In v. ERLANGERS Sammlung (Journ. f. Orn. 53, S. 729f., 1905) ähnlich den Eiern von *A. rufifrons smithii*, jedoch feiner gefleckt. Ein Gelege mit hellgrünlichgelbem Grund und stärkerem Glanz ist aber gleichmäßig ohne Kranz reichlich und ziemlich grob rostfarbig gezeichnet. —  $k = 1,42$ .

*Apalis flavida malensis*. Nach PAGET-WILKES (Ibis 1938, S. 125) „olive“ mit sehr feinen braunroten Fleckchen in einer Zone um das stumpfe Ende gehäuft, sonst vereinzelt.

*Apalis flavida flavocincta*. Blaß grün, sehr fein, unauffällig, aber deutlich orangebräunlich gesprenkelt und gefleckt. Am stumpfen Pol außerdem graulila Unterflecke, die dort mit den Oberflecken einen Ring bilden. (SERLE, Ibis 1943, S. 60). —  $k = 1,28$ .

*Apalis flavida golzi*. Nach MADARÁSZ-KATONA (Ool. Rec. 15, S. 178, 1935) grünlichweiß mit bräunlichen Flecken. —  $k = 1,36$ .

*Apalis flavida tenerrima*. Nach ROBERTS (1940) blaß grünlich mit zahlreichen, nicht scharf abgesetzten weinroten Fleckchen und einigen undeutlichen aschgrauen Unterflecken. —  $k = 1,46$ .

*Apalis flavida neglecta*. Nach BELCHER dicht rot gefrickelt. —  $k = 1,50$ .

*Apalis flavida florisuga*. Weiß mit braunroten Spritzern und Fleckchen (BELCHER 1930). —  $k = 1,40$ .

*Apalis cinerea cinerea*. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 401) blaßblau, fein rötlichbraun gefrickelt. —  $k \sim 1,33$ .

*Apalis cinerea brunneiceps*. Nach den Sammlungen Nehr Korn und Schönwetter so dicht gepunktet oder gewölkt, daß sie mahagonibraun wie *Prinia flaviventris* sind (s. Einleitung zur Gattung *Apalis*, S. 626). —  $k = 1,35$ .

*Apalis melanocephala fuliginosa*. Blaß grünlich, grob braun, kastanienfarben und trüb purpurgrau gefleckt und gefrickelt. (PRAED & GRANT 1955). —  $k = 1,29$ .

*Apalis rufifrons smithii*. Stark abändernde Eier. Solche mit hellgrünlichem Grund tragen blaßbraune Blattern, ähnlich wie bei *Prinia somalica erlangeri*. Die mit weißem Grund zeigen einen anderen Charakter. Manche sind zum Verwechseln *Phylloscopus* ähnlich, andere nur sehr fein rotbraun bespritzt wie *Troglodytes*, weitere haben zusammenfließende ziegelrote Flecke. So nach v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 726—728, 1905), der aus N-Somalia auch Eier mit reichlicher ziegelroter Pünktelung und wenig Fleckchen auf weißem Grund beschreibt. —  $k = 1,32$ .

*Apalis pulchella* (= *Phyllolais*). Nach PAGET-WILKES (Ibis 1938, S. 126) aus NO-Uganda 2 Eier in einem Hängebeutel, nilwasserfarbig mit kleinen schokoladenfarbenen Flecken am stumpfen Ende. PRAED & GRANT (1955, S. 421) führen außerdem grünlichblaue Eier mit rötlichbraunen oder graubraunen Fleckchen am stumpfen Ende an. —  $k = 1,45$ .

*Eminia lepida*. Die Zweier- und Dreiergelege befinden sich in einem (gewöhnlich aufgehängten) Kugelnest, das an Nektarvogelnester erinnert. Eier nach SERLE (Ibis 1943, S. 70) länglichoval ( $k = 1,51$ ), ungefleckt blaßblau, ein Ei mit sehr wenigen undeutlichen rötlichbraunen Fleckchen. Außerdem weiß mit wenigen hellen schokoladenbraunen, leberbraunen und sehr blaß orangebraunen Flecken und Flatschen vor allem am stumpfen Ende. Nach PRAED & GRANT (1955, S. 422) auch weiß mit einigen purpurbraunen Flecken oder Flatschen.

*Hypergerus atriceps*. Blaßblau mit violetten oder rötlichbraunen Flecken und Flatschen, die am dicken Ende dichter stehen (LANG, Bull. Niger. Orn. Soc. 6, S. 127 f., 1969, s. PRAED & GRANT 1973, S. 312). Nest wie bei voriger Art (GRIMES, Bull. Brit. Orn. Club 94, S. 94 f., 1974). —  $k = 1,49$ ,

*Stenostira scita*. Breit oval ( $k = 1,34$ ), ziemlich glänzend. Gelbgrünlichbrauner oder hellbrauner Grund entweder mit einer unbestimmten Zone etwas dunklerer Tönung oder mit einem stärker ausgeprägten Kranz dunkel gelbbrauner Blattern. Andere tragen außerdem noch über die ganze Fläche verteilte kleine, verloschen grünlichbraune Flecke, die teilweise zusammenfließen (JAMES, Ool. Rec. 2, S. 42, 1922). Dagegen beschreibt NEHRKORN seine Stücke als hell- bis dunkelgrau mit Kranz von dunkelgrauen Flecken, die zum Teil wie mit dem Pinsel ausgezogen erscheinen. Noch sehr seltene Eier.

Die bei NEHRKORN hierher gestellten blauen Eier von *Tarsiger chrysaeus* nahm ich zu den anderen *Tarsiger*-Arten bei den Turdidae.

*Bathmocercus cerviniventris vulpinus*. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185, S. 159, 1971) im Kugelnest mit Seiteneingang, das am Boden stehen kann, mattweiße Eier entweder ohne oder mit groben schwarzen und hellgrauen Flecken. —  $k = 1,41$ .

*Camaroptera superciliaris willoughbyi*. Nach HOLMAN (Ibis 1947, S. 648) sehr blaß blau, dunkelbraun gefleckt und gefrickelt.

*Camaroptera chloronota chloronota*. Von OGILVIE-GRANT (bei BATES, Ibis 1911, S. 621) als ähnlich wie bei *C. brachyura tincta* beschrieben, jedoch mit größerer, mehr ausgeprägter Zeichnung. —  $k = 1,38$ .

*Camaroptera brachyura tincta*. Nach REICHENOW (1905, S. 618) ähnlich wie bei unseren Meisen (*Parus*), blaß rotbraun punktiert, bei NEHRKORN aber mit großen braunen und violetten Flecken oder wie die Nominatform, jedoch mit mehr rostbräunlicher Zeichnung. Von Bates in S-Kamerun gesammelte, gestrecktovale ( $k = 1,48$ ) Eier beschrieb OGILVIE-GRANT (Ibis 1911, S. 620). Sie ähneln denen von *Cisticola juncidis cisticola* und variieren gleich diesen. Weiß oder schön blaßgrünlichblau ohne Zeichnung oder mit überall gleichmäßig verteilten kleinen Fleckchen oder feinen Punkten, die blaß rötlichbraun und lila gefärbt sind. Die meisten dieser Stücke weichen nach OG.-GRANT (1911) beträchtlich von einem ab, das JACKSON in W-Uganda gesammelt hat (OG.-GRANT, Trans. Zool. Soc. London 19, S. 364, Taf. 19, Fig. 10, 1910). Seine Tüpfel sind größer und gelblichbraun sowie blaßgrau.

*Camaroptera brachyura brevicaudata*. Nach SHUEL (Ibis 1938, S. 474) 2—3 glänzend weiße Eier, die überall sehr locker hell- und dunkler rostbraun punktiert sind und dazwischen lila Punkte tragen. —  $k = 1,37$ .

*Camaroptera brachyura griseigula*. —  $k = 1,45$ .

*Camaroptera brachyura sharpei*. Gestreckt oval ( $k = 1,49$ ). Schwacher Seidenglanz. Die von HOESCH und NIETHAMMER gesammelten Eier (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft, S. 271f., 1940) sind nicht wie die der Verwandten dicht und zart nach Meisenart (*Parus*) gezeichnet, sondern tragen auf weißem Grund weitläufig verstreute, relativ große, zum Teil zerflossene blaßrote Flecke mit einigen hellviolettgrauen dazwischen; manchmal ist die Zeichnung am oberen Ende zusammengedrängt. ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 12, S. 314, 1928) hat braunrote und graubraune Fleckung, vor allem am stumpfen Ende, auf weißem Grund angegeben. Auch liegen einfarbig blaß türkisblaue, glänzende Eier von dieser Form vor (ROBERTS 1940, 1957).

*Camaroptera brachyura pileata*. Das einzige bekannte, von Grote gesammelte Ei ist nach NEHRKORN mattbläulich bis bleigrau mit schwarzgrauen, ziemlich markierten, größeren und kleineren Flecken, die meist gleichmäßig verteilt sind. Die Abbildung (Journ. f. Orn. 61, S. 140, 1913 u. Taf.) zeigt aber ein *Acrocephalus*-artig grünliches Bild mit etwas rundlichen Tüpfeln und Punkten, die sich nicht berühren. (Auch die Größe ist verdächtig. Hrsg.) — Länglichoval ( $k = 1,48$ ).

*Camaroptera brachyura bororensis*. Nach BELCHER einfarbig weiß oder blaßblau wie *Zosterops*, zuweilen wohl auch leicht braun gefleckt. —  $k = 1,39$ .

*Camaroptera brachyura brachyura*. Nach LAYARD reinweiß mit feinen roten Punkten auf der oberen Hälfte. Gestalt oval ( $k = 1,32$ ). Bei NEHRKORN einmal (als *C. brachyura*) glänzend weiß mit ziemlich dichtem Kranz schwarzbrauner

und hellerer kleiner Fleckchen und Pünktchen, zum zweiten (als *C. olivacea*) aber ganz blaß graublau bis graugrün gehaucht, besonders oben hell graubräunlich punktiert. Im Museum Wien wie bläulichweiße, staubförmig gepunktete *Cisticola*-Eier. JAMES (1970) beschreibt nur ein weißes, zudem großes ( $16,9-17,9 \times 12,2-12,8$ ,  $D_4 = 16,9 \times 12,6$  mm) Gelege aus Bedford, Kapland, das nicht in die Liste aufgenommen wurde.

*Camaroptera lopezi alexanderi*. Von den beiden rein weißen Eiern eines Nestes war nach EISENTRAUT (1963, S. 234) eins gleichpolig und matt, das andere stumpf- und spitzpolig sowie schwach glänzend. Das größere Ei dürfte das eines bisher nicht bestimmten Brutparasiten sein ( $19,7 \times 13,3$  mm). —  $k = 1,38$ .

*Camaroptera fasciolata fasciolata*. Nach PRIEST (A guide to the birds of Southern Rhodesia ... London. 1929, S. 167) zeigen die Eier auf weißem, rahmfarbenem, grünlichem oder bläulichem Grund dichte winzige Punkte in verschiedenen Tönen von Braun, Purpur und Lila. ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 12, S. 312f., 1928) nennt sie weiß bis ganz blaß grünlichblau, überall mit winzigen dunkelbraunen Punkten versehen. —  $k = 1,36$ .

*Camaroptera fasciolata irwini*. Nach BENSON auf weißem Grund überall reichlich purpurrot, blaß blaugrau und grau fein gefrickelt, im Domnest mit seitlichem Eingang; nach PRIEST (1929) grünlichblau mit einer reich-braunen Zone. —  $k = 1,42$ .

*Camaroptera simplex simplex*. Fast glanzlose Eier, auf blaßgrünlichem Grund mit kleinen und größeren violettaschgrauen und hell lehmbräunen Fleckchen und Klecksen ziemlich reich besetzt, die sich nach oben hin mehren. Andere Stücke sind weißlicher mit rostbraunen Punkten und Flecken über lilagrauen Unterflecken. Zuweilen als Zeichnung nur äußerst feine kastanienbraune Pünktchen. Anklänge an *Cisticola* und *Prinia*. So in der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 723f., 1905), auf dessen Exemplare sich die Maße unserer Liste beziehen. —  $k = 1,34$ . Die Eier, die MOREAU sammelte (Ibis 1939, S. 305), sind grauweiß mit feiner, am Ende gehäufte Fleckenzeichnung, die Maße größer ( $18,8-19,3 \times 12,5$  mm), was stark gestreckter Gestalt ( $k = 1,52$ ) entspricht, wenn nicht ein Druckfehler vorliegt.

*Euryptila subcinnamomea*. Ein Vierergelege ist blaßbläulichweiß mit zahlreichen lila Punkten und Fleckchen, die überall verteilt, aber oben etwas gröber und dichter beieinander sind (SHARPE, Ibis 1904, S. 338, und ROBERTS 1957).

*Eremomela icteropygialis flavicrissalis*. Bei NEHRKORN sehr zarte mattbräunliche und bläuliche Fleckchen auf weißem Grund, die am stumpfen Ende gehäuft stehen. Ein Ei in der Sammlung v. ERLANGER (1905) ist über die ganze Fläche bespritzt, ein anderes zeigt einen Kranz aus zahlreichen blaß sepiafarbenen Pünktchen neben wenigen verschwommenen Flecken, ähnlich den übrigen Arten mit nach oben hin dichterem, sonst nur spärlichen, äußerst feinen und etwas derberen schwarzbraunen Pünktchen. —  $k = 1,29$ .

*Eremomela icteropygialis griseoflava*. Nach LYNES (Ibis 1925, S. 99) weiß mit



kleinen grauen Unter- und dunkel kastanienbraunen Oberflecken, besonders am stumpfen Pol — ähnlich Eiern von *Phylloscopus collybita*. Ohne Glanz. —  $k = 1,32$ .

*Eremomela icteropygialis abdominalis*, *polioxantha* und *viriditincta*. Wie bei der folgenden Form. —  $k = 1,38$  bzw.  $1,39$  bzw.  $1,47$ .

*Eremomela icteropygialis saturator*. Nach JAMES (Ool. Rec. 12, S. 86—88, 1932) weiß mit grünlichbraunen Flecken und kleinen Blättern, besonders in einer Zone am stumpfen Ende. Die 17 Eier, die JAMES neuerdings behandelt (1970), messen mehr als die damaligen und sind nur hier, nicht in der Liste angeführt:  $14,8-17,5 \times 10,9-12,2$ ,  $D_{17} = 15,8 \times 11,5$  (gegen damals  $15,0 \times 11,0$ ). —  $k = 1,36$ .

*Eremomela pusilla pusilla*. Nach JOURDAN & SHUEL (Ibis 1935, S. 648) und SHUEL (Ibis 1938, S. 473) hellblau mit einer schweren Zone bräunlicher Flecke rund um das breitere Ende, dazwischen einige lilagraue Flecke, die nach SERLE (Ibis 1940, S. 14) eine Kappe am stumpfen Pol bilden können. —  $k = 1,37$ .

*Eremomela scotops scotops*. Grünlichblaue Eier mit lila und rotbrauner Fleckung, vor allem am stumpfen Ende (Roberts 1957). —  $k = 1,30$ .

*Eremomela atricollis*. Nach PRAED & GRANT (1963, S. 258) weiß, gleichmäßig mit rötlichbraunen Ober- und grauen Unterflecken besetzt. —  $k = 1,41$ .

*Eremomela usticollis usticollis*. Nach KRIENKE (in ROBERTS 1957) ist das Ei wie das von *E. scotops*, aber statt grünlichblauer hat es weiße Grundfärbung. STJERNBERG (briefl. 1972) bezeichnet es als blaß bläulichweiß mit grünlichem Anflug. Deutliche kleine lila Flecke häufen sich am stumpfen Ende. —  $k = 1,33$ . (Taf. 8, Fig. 20.)

*Eremomela gregalis gregalis* und *albigularis*. ROBERTS (1957, S. 334) beschreibt die Eier als blaßblau, am stumpfen Ende mit kleinen Flecken von der Farbe getrockneten Blutes bedeckt. JAMES (1970) sah bei *albigularis* auf ebenfalls blaßblauem Grund dunkel rötlichbraune und blaß lila Fleckchen, vor allem am breiten Pol. —  $k = 1,42$ .

*Sylvietta leucophrys leucophrys*. Nach GRANVIK (Rev. Zool. Bot. Afr. 25, S. 99, 1934) glänzend weiß, fein rötlichbraun gefleckt, bei einem Ei mit einer Kappe am stumpfen Ende. —  $k = 1,27$ .

*Sylvietta virens virens*. BATES beschreibt auf weißem Grund verstreut und fein dunkel gefleckte Eier.

*Sylvietta virens barakae*. Nach CHAPIN (1953, S. 258) bläulich weiß oder sehr blaß blau, ziemlich schwach braunrot gefleckt. —  $k \sim 1,41$ .

*Sylvietta denti denti*. Von BATES (Ibis 1909, S. 72) sicher identifizierte Gelege von einander gleichem Aussehen, aber stark verschiedener Größe, aus zwei Nestern, weichen derart ab, daß sie kein Oologe für zu *Sylvietta* gehörig ansprechen wird. OGILVIE-GRANT beschreibt sie (ebenda) als länglich-spitzoval ( $k = 1,54$ ) mit gelblich lehmfarbenem Grund, dicht verwischt gewölkt und unbestimmt

überall umberbraun und grau gezeichnet. Dem entspricht die auffallende Abbildung (Ibis 1911, Taf. 12, Fig. 17) des kleineren der beiden Eier mit walziger Gestalt, das aussieht, wie wenn man sich auf einem mitteldunklen *Sylvia borin*-Ei die dichten groben Flecke schräg gegen die Längsachse langgewischt denkt, mit da und dort aufgesetzten tief schwarzbraunen, ebenfalls schräg gestellten Spritzern. BATES (1930, S. 373) selbst sagt nur kurz, daß anscheinend ein einziges Ei das Gelege bildet und dieses schwer braun gewölkt ist. Ein Fall, der der Aufklärung bedarf.

*Sylvietta ruficapilla chubbi*. Nach WHITE (Ibis 1946, S. 510) weiß mit dunkelgrauen und dunkelbraunen Flecken in einer Zone um den stumpfen Pol oder auch in einer Kappe, letzteres nach PRAED & GRANT (1963, S. 251). —  $k = 1,63$  läßt als Achsenverhältnis auf einen Fehler bei der Messung schließen.

*Sylvietta brachyura brachyura*. Nach BATES weiß mit verstreuten dunklen Fleckchen. —  $k = 1,55$ .

*Sylvietta brachyura leucopsis*. Ganz ähnlich *S. isabellina*, nach v. ERLANGER (1905, S. 733) dunkelolivbraun bis schwärzlicholivgrau auf weißem Grund gefleckt. Die Fleckung ist wie bei allen *Sylvietta*-Eiern ziemlich fein. —  $k = 1,43$ .

*Sylvietta rufescens ochrocar*. Über die ganze Oberfläche lose oder dichter verstreute, zarte, auf anderen Stücken gröbere, hell- oder dunkelolivbraune bis steingraue Oberflecke mit besonders im Polbereich zu einem mehr oder weniger ausgeprägten Kranz vereinten aschgrauen oder bleigrauen Unterflecken. Stark abstechend ein zweiter Typ, der im ganzen wie der erste aussieht, aber rostig, rotbraun oder mehr rot gefleckt ist, daher viel heller als jener erscheint (HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 268, 1940). Der zweite Typ zum Teil ähnlich Meisen-Eiern (*Parus*), der erste dunkel und grob gefleckten Schwalben-Eiern (*Hirundo rustica*), aber gestreckter oval. Grund weiß. —  $k = 1,46$ .

*Sylvietta rufescens flecki*. Rötlich- und grünlichbraun auf weißem Grund gefleckt und geflatscht, meist mehr am stumpfen Ende. —  $k = 1,47$ . (Taf. 8, Fig. 21.)

*Sylvietta rufescens rufescens*. Alle 6 Eier vom Oranje Freistaat mit dunkler Zone am stumpfen Ende. —  $k = 1,47$ .

*Sylvietta rufescens diverga*. Nach JAMES (1970). Der bei *r. ochrocar* erwähnte zweite Typ ist wohl noch nicht nachgewiesen. —  $k = 1,46$ .

*Sylvietta whytii jacksoni*. Nach JACKSON (vgl. CHAPIN 1953, S. 265) weiß, kräftig ziegelrot, besonders am stumpfen Ende, gefleckt. —  $k = 1,42$ .

*Sylvietta whytii whytii* und *nemorivaga*. Gestreckt oval ( $k = 1,43$ ). Grund wie bei allen weiß. Feine rotbraune und ockerfarbene Frickel bei den einen, dichte rötliche Spritzer neben unauffälligen grauen Unterflecken bei den anderen Stücken, die nach SKINNER (1924) wie eine Großausgabe von *Dicaeum agile*-Eiern erscheinen. Manche Exemplare haben fast nur einen Fleckenring und können Eiern der ehemaligen *Suga*-Gruppe innerhalb der Gattung *Prinia* ähnlich werden.

*Sylvietta isabellina*. Wie alle Eier der Gattung spitzlänglichoval ( $k = 1,49$ ). Auf nur wenig glänzendem, reinweißem Grund bis in die Spitze mäßig dicht mit in der Größe nur wenig verschiedenen, kleinen, olivbraunen, ziemlich dunklen Fleckchen und einigen grauen dazwischen gezeichnet (v. ERLANGER, Journ. f. Orn. 53, S. 732, 1905). Von der Färbung abgesehen, erinnern sie an *Hirundo rustica* oder *Parus major*. Die manchmal mehr schwärzlich graubraunen oder tief sepiafarbenen Tüpfel stehen meist nach oben hin dichter und fließen da zuweilen zusammen. Vom gleichen Zeichnungscharakter sind die Eier der übrigen *Sylvietta*-Arten, doch kommt wenigstens bei einigen ein zweiter Typ mit roten Flecken hinzu. Innenfarbe weiß.

*Hyliota flavigaster barbozae*. Nachdem TRAYLOR (Ibis 112, S. 395f., 1970) *Hyliota* von den Monarchinae zu den Sylviinae verlegt hat, ist auch die Oologie zur Stellungnahme aufgefordert. Sie muß wohl Unterbringung der Eier in beiden Gruppen für möglich halten. Die fünf m. W. bisher von *barbozae* bekannten Stücke sind mattweiß mit leichten braunen und lila Flecken, die bandförmig in einer Zone um die Eimitte gehäuft sind (PAGET-WILKES, Ibis 1931, S. 478). Form oval ( $k = 1,33$ ).

*Hyliota australis inornata*. Nach NEUBY-VARTY (Ostrich 16, S. 79, 1945, vgl. ROBERTS 1957, S. 358) nelkenrötlichweiße Eier mit sehr kleinen Flecken rotbrauner und dunkelgrauer Färbung, die überall, aber am dicken Ende dichter stehen. —  $k = 1,32$ .

*Parisoma subcaeruleum cinerascens*. Gestalt und Glanz wie bei der nächsten Rasse. Sieben von Hoesch gesammelte Gelege (HOESCH & NIETHAMMER, Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 281, 1940) enthalten vorwiegend Eier mit hellbraunen Ober- und graublauen Unterflecken nur am oberen Ende. Einige haben mehr verstreute kleine Punkte in denselben Farben neben einzelnen schwarzbraunen Punkten und Kritzeln am Pol. Stücke mit nur wenigen hellen, kleinen Flecken kommen im selben Gelege neben gröber und dunkler gezeichneten vor. Charakteristisch ist die Beschränkung auf das obere Drittel der Fläche, wie bei der Nominatform. —  $k = 1,29$ .

*Parisoma subcaeruleum subcaeruleum* und *orpeanum*. Stumpfbreitoval ( $k = 1,32$ ). Leicht glänzend. Auf weißem Grund fast nur am stumpfen Ende zum Teil scharf markierte umberbraune, aschbraune und verloschen lilagraue Spritzer und kleine Flecke in meist geringer Zahl, dunklere über helleren liegend, vorwiegend in einer lockeren Krone. Manchmal sind es wenige ganz blasse, verloschene braungelbe und deutlichere gelbgraue, auch mit etwas grünlichem Ton. Die Eier erinnern an spärlich und hell gezeichnete von *Sylvia nisoria* oder abgewaschene *Sylvia curruca*-Eier. Innenfarbe weiß. [Nicht nur die Eier ähneln denen von *Sylvia*, auch die Vögel, und zwar alle vier Arten, sind *S. curruca* schlagend (und doch oberflächlich?) ähnlich. Auch das leichte Nest ist dem von *Sylvia* ähnlich. Auf diese enge Beziehung wies auch WHITE (1963, S. 695) hin. Nach ROBERTS und PRAED & GRANT sind die Jungen nicht gefleckt. Hrsg.] (Taf. 8, Fig. 22.)

*Parisoma layardi aridicola*, *subsolana* und *layardi*. Ähnlich wie *P. subcaeruleum*

aber weniger glänzend, ohne grünlichen Hauch in den (nach ROBERTS, 1957, dichter stehenden) hellolivbraunen Oberflecken, die mit einigen schiefergrauen gemischt sind (*aridicola*, *subsolana*). Von Niethammer gesammelte Stücke (*aridicola*) haben nach HOESCH & NIETHAMMER (1940) auf mattweißem Grund oben kleine und größere, etwas verwischte hell olivbraune Fleckchen, von denen einzelne dunkler sind. Es gibt ähnliche Eier bei *Sylvia curruca*, soweit solche nicht scharf begrenzte Tüpfel tragen. —  $k = 1,34$ .

*Parisoma boehmi boehmi*. Auf weißlichem Grund gelblichbraun, graubraun und blaßgrau gefleckt (PRAED & GRANT 1955). —  $k \sim 1,36$ .

*Parisoma lugens jacksoni*. Die beiden von BELCHER (Ibis 1942, S. 92) gesammelten Gelege lagen in kleinen, aus Würzelchen erbauten Napfnestern. Sie waren kurzoval ( $k = 1,21$ ) und wenig glänzend. Auf rahmfarbenem Grund trugen sie eine reichliche, leberbraune und graue Fleckung.

*Hylia prasina*. Diese Art und *Pholidornis rushiae* weist BATES (1930, S. 462) einer eigenen Familie Hyliidae zu, im Anschluß an die Nectariniidae, nachdem sie früher von anderen Autoren bald zu den Sylviidae, bald zu den Paridae und selbst zu den Ploceidae gestellt worden waren. Das Ei ist reinweiß; bei den Nectariniidae gibt es keine ungefleckt weißen Eier. Die von BATES angegebenen Eimaße sind sehr groß, wenigstens hinsichtlich der Breitenachse; denn diese kommt der bei den größten Nectariniiden-Arten nahe, wogegen SERLE (Ibis 1954, S. 77) ein schlankes Ei ( $19,7 \times 13,6$  mm) fand. Es war oval, glatt und glanzlos. Im Verhältnis zum Weibchengewicht wiegt das Ei 16,5%. —  $k = 1,35$ . Das große, nicht hängende Nest ist kugelig oder oval und sehr lose gebaut. Es hat nach SERLE (Ibis 1950, S. 630) die 20 mm weite Öffnung oben seitlich und enthält Gelege von 1—2 Eiern.

*Regulus*. Die meisten Eier der *Regulus*-Arten besitzen eine die Oberfläche ganz oder nur teilweise bedeckende, verschwommene, mehr gewölkte als gefleckte Zeichnung, die einen (der meisten *regulus*-Formen und der amerikanischen Arten) in fahl gelblich graubraunen, die anderen (von *R. i. ignicapillus*, siehe aber *teneriffae*) in rostroten Tönen. Hierbei entspricht der blasse Ton der Grundfärbung immer der Zeichnungsfärbung. Dagegen haben weißen Grund und deutliche lockere, nicht verwischte Fleckung *Regulus regulus azoricus* und *inermis*, *R. ignicapillus madeirensis* sowie *Leptopoeile* und *Lophobasilus*, die ersten in zarter, die letzten in sehr grober Fleckung. Bei manchen Formen von *Regulus* kommen Übergänge in Färbung und Zeichnungsart vor. Sowohl bei *R. regulus* als auch bei *R. ignicapillus* und *R. satrapa olivaceus* trifft man gelegentlich kurze Pigmentstrichel in dunkleren als den sonstigen Farben vorwiegend am stumpfen Ende, die offenbar nachträglich noch aufgelagert und nicht mehr zur Verwischung gekommen sind. Gestalt meist breitoval, nur zuweilen länglicher. Der Glanz der Oberfläche ist immer unbedeutend, oft fehlt er ganz. Nur bei den rötlichen *R. ignicapillus*-Eiern scheint die Schale blaßrosa durch, bei allen andern weiß bis hellgelb. Korn und Poren sind entsprechend den kleinen Eimaßen fein und zart, bieten aber nichts Besonderes.

Die oologische Beurteilung der Unterfamilie Regulinae folgt der Besprechung von *Lophobasilus* (S. 637).

*Regulus regulus anglorum*. Wie *regulus*. Bräunliche Wölkung kommt vor. Oft dunklerer und fahlerer Gesamteindruck gegenüber den anderen *R. regulus*-Formen. —  $k = 1,30$ .

*Regulus regulus regulus*. Grundfärbung ganz blaß trübgelblichgrau, rahmfarben oder grauweiß. Unbestimmte dichte lehmfarbene Fleckchen stehen vorwiegend auf der dickeren Eihälfte fast ungetrennt dicht oder stellen überhaupt nur einen braungrauen Schatten in Kranz- oder Kappenform dar, dazwischen manchmal graue Unterfleckchen. Rötliche Tönung, wie sie REY (1905) erwähnt, sah ich nie, wohl aber bräunliche Wölkung. —  $k = 1,31$ .

*Regulus regulus japonensis*. Die im Gesamteindruck fehlen, blaß graubraunen Stücke scheinen vorzuherrschen. —  $k = 1,31$ .

*Regulus regulus himalayensis*. Bräunliche Wölkung kommt vor. BAKER (1933, S. 493) erwähnt einen abweichenden zweiten, von Whitehead und Whympfer festgestellten und stellenweise anscheinend vorherrschenden Typ, der durch rein weißen Grund mit scharf ausgeprägten größeren rotbraunen Flecken an *Phylloscopus* erinnert. BAKER (1924, S. 539) vergleicht ihn zunächst mit *Ph. „trochiloides“* (jetzt *reguloides*), wohl versehentlich; denn dessen Eier sind ungefleckt weiß, nur ganz ausnahmsweise einmal mit einigen unauffälligen schwarzen Pünktchen gezeichnet, auch nach BAKER. 1933 (S. 493) führt BAKER richtig die Ähnlichkeit mit kleinen Meiseneiern (*Parus*) an und beschreibt auch ein zwischen beiden Typen vermittelndes Ovidukt-Ei. —  $k = 1,31$ .

*Regulus regulus azoricus*. Das einzige in meine Hände gelangte Ei ist weiß mit deutlicher, aber lockerer, sehr feiner Punktierung in Rostbraun und, kaum sichtbar, Blaßlila. —  $k = 1,29$ .

*Regulus regulus inermis*. Diese und die vorige Form sind großschnäbliger als *r. regulus*. Sie legen anscheinend auch größere Eier, besonders *inermis*, worauf BANNERMAN (1966, S. 149) hinweist, dem brieflich von U. SCHEEL 2 ungefleckt weiße, sehr kleine Zwergeier (die in unserer Liste nicht berücksichtigt sind) gemeldet wurden ( $12,0 \times 10,0$ ;  $13,0 \times 11,0$  mm). Bei ihrer Einrechnung ergäbe sich ein Durchschnitt von  $15,0 \times 11,4$  mm, auch noch mehr als bei allen anderen *Regulus*-Formen. —  $k = 1,43$ , also länglichoval.

*Regulus regulus tristis*. Diese stark abweichende turkestanische Rasse unterscheidet sich oologisch durchaus nicht von der Nominatform. Auch bei ihr sah ich bräunliche Wölkung. —  $k = 1,24$ . Das relative Eigewicht (RG) der leichtesten europäischen Vogelart ist  $13,5\%$ , das relative Gelegegewicht bei 8 Eiern  $108\%$ !

*Regulus satrapa olivaceus*. Mein einziges Stück ist blaß gelbbraunlich mit einem nur wenig dunkleren Schattenring derselben Farbe. Nach BAILEY (Birds of New Mexico, Santa Fé, N. M., 1928) rahmfarben oder rötlichweiß, am dicken Ende gewölkt mit feinen rötlichbraunen Punkten. Nach BENT (1949) von *s. satrapa* nicht unterscheidbar, also wohl ohne rötlichen Ton. —  $k = 1,30$ .

*Regulus satrapa satrapa*. Meine Exemplare tragen auf lehmfarben gehauchtem Grund einen hellumberbraunen Kranz am stumpfen Ende. Nach BREWSTER

(bei BENT 1949) hell bis dunkel rahmfarben mit vielen blaß holzbraunen, zuweilen auch einigen lilagrauen Fleckchen, oft in Kranzform. —  $k = 1,26$ .

*Regulus ignicapillus ignicapillus* und *balearicus*. Im Zeichnungscharakter ähnlich *R. r. regulus*, aber immer von lebhaftem fuchsig- bis rostroten, nicht fahlem Gesamteindruck, manchmal fast einfarbig hellbräunlichrot oder mit einzelnen lilagrauen Unterflecken. Nur auf besonders hellem Grund tritt Kranzbildung so deutlich wie oft bei *regulus* hervor. —  $k = 1,31$ .

*Regulus ignicapillus madeirensis*. Dagegen hat die Madeira-Rasse immer weißen, höchstens leicht gelblich oder rötlich getönten Grund und ziemlich gleichmäßig verteilte deutliche Punktflecke in gelbrötlicher oder rotbrauner Farbe, ist also meist leicht zu unterscheiden. Stücke des Britischen Museums zeigen lilarote und graue Punkte, Spritzer und kleine Blattern, worauf auch D. A. & W. M. BANNERMAN (1965, S. 84) hinweisen. —  $k = 1,31$ .

*Regulus ignicapillus teneriffae*. Die Eier sind nach HARTERT wie die von *r. regulus*, also nicht rötlich wie bei *i. ignicapillus*, und sprechen damit für die früher übliche Zuordnung dieser Rasse zur Art *R. regulus*, für die auch einige der Vogelmerkmale angeführt werden können. Gegenüber *r. regulus* scheinen die fahlen, blaß graubraunen Eier vorzuherrschen. Eine Anzahl der 31 von MEADE-WALDO für das Britische Museum gesammelten Eier war doppeldottrig (BANNERMAN 1963, S. 240).

*Regulus calendula calendula*. Die Eier im Britischen Museum sind vom fahlen Typ, sehen aus wie verfärbt, was jedoch nur scheinbar der Fall ist, da es auch bei *regulus* ähnliche gibt. Bei NEHRKORN wie *R. ignicapillus*. Aber nach BENT (1949) praktisch nicht von *R. satrapa* zu unterscheiden, also *regulus* näher stehend. Auf weißlichem bis fahlgelbbraunlich gehauchtem Grund viele feine Punkte und zarte Fleckchen gleicher, nur etwas dunklerer Färbung, meist als verschwommener Kranz oder bloßer Schatten am stumpfen Ende. Dort befinden sich gelegentlich einzelne dunkle Haarstrichel oder lilagraue Unterflecke. Bei der Nominatform gibt es zum Teil auch eine mehr rötlichbraune Zeichnung. —  $k = 1,26$ .

*Regulus calendula cineraceus*. Nach BENT (1949) wie bei der vorigen Rasse. —  $k = 1,30$ . (Taf. 8, Fig. 23.)

*Regulus calendula obscurus*. Beschreibung durch BRYANT (bei BENT 1949): Weiß mit einem dichten Kranz von blaßgelblichbraunen Flecken rings um das stumpfe Ende, die sich in einzelnen Fällen als spärliche, undeutliche Punkte über einer blaß lavendelfarbenen Verwaschung auf der ganzen Oberfläche verteilen können. —  $k = 1,32$ .

*Leptopoecile sophiae sophiae*. Viele von BEICK (SCHÖNWETTER in STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 523, 1937) in Kansu gesammelten Eier und auch solche von Turkestan erinnern infolge ihrer reinweißen Grundfärbung mit meist spärlichen und sehr kleinen purpurschwarzen oder schwarzbraunen Punktflecken an sehr kleine, locker und zart, aber dunkel gezeichnete von *Phylloscopus collybita*, mehr noch an feinst punktierte Eier von *Parus*

*palustris*. Bei einer geringeren Anzahl zeigte sich die Fleckenfärbung mehr nußbraun oder dunkel rostrot, bei fast allen zwischendurch eine unauffällige hellbis dunkelgraue, gelegentlich auch graurote Unterfleckung. Leichte Verdichtung am breiteren Teil herrscht vor; doch kommt es selten zu einem ausgesprochenen Kranz. Geringer Glanz, feines Korn, zarte Poren und weiß durchscheinende Farbe ganz wie bei *Phylloscopus collybita*. Jedoch im Gesamteindruck keine Spur von Ähnlichkeit mit den gewöhnlichen Typen von *Regulus*. —  $k = 1,35$ . (Taf. 8, Fig. 24.)

*Leptopoecile sophiae obscura*. Im ganzen wie die vorigen Eier. Bakers von Ludlow bei Gyantse in Tibet gesammelte Stücke sind tiefrot punktiert, die von Schäfer aus dem gleichen Gebiet mitgebrachten meiner Sammlung aber rötlich-grau, wie jene vorwiegend am oberen Drittel gezeichnet. Diese beiden Fleckenfarben kommen auch bei *Parus* und *Certhia* nebeneinander vor. Immer ist die Zeichnung sehr zart und wenig dicht. So rötlichgrau gefleckt sind auch die Eier von *Regulus ignicapillus madeirensis* im Britischen Museum. —  $k = 1,32$ .

*Lophobasileus elegans*. Wenngleich nicht ganz sicher, so doch sehr wahrscheinlich gehören zu dieser Art drei auffallend gezeichnete Eier, die BEICK (siehe Journ. f. Orn. 85, S. 524, 1937) bei Lau-hu-kou (Kansu, jetzt NO-Tsinghai) mit dem Nest aus grobem Filz von feinsten, wolligen Haaren sammelte, das in einem Fichtenstubb stand. Für so kleine Eier sehr große dunkelrotbraune und einige heller purpurbraune, rundliche Flecke (Blattern) bilden auf dem leicht glänzenden, reinweißen Grund eng zusammenstehend eine geschlossene, breite Krone am dicken Ende der stark zugespitzten ovalen ( $k = 1,31$ ) Eier. Die übrige Oberfläche bleibt fleckenfrei. Auch bei *Parus cristatus* und *Certhia brachydactyla* kommt gelegentlich solch dunkle Grobfleckung in Kranzform vor; bei diesen *Lophobasileus*-Eiern kontrastiert sie aber stärker, da die einzelnen Blattern rundlicher sind.

Nach den gegebenen Umständen kamen andere Arten im Fundgebiet als Nesteigner nicht oder kaum in Frage; *Lophobasileus* war dort sehr häufig. Nest und Gelege befinden sich jetzt mit der gesamten Ausbeute BEICKS im Zoologischen Museum zu Berlin.

Im ganzen betrachtet, zeigt sich auch oologisch eine Beziehung der Regulinae zu den Sylviinae bzw. deren *Phylloscopus*-Gruppe, mehr als zu den Paridae. Denn wenngleich viele *Regulus*-Eier durch ihre verschwommene Zeichnung abweichen, wird die Verbindung doch durch die schärfer markierte Zeichnung bei dem einen Typ von *Regulus regulus himalayensis* sowie durch *R. ignicapillus madeirensis* und *Leptopoecila* hergestellt. — Eine der eigenartigen Färbung und Zeichnung bei *R. ignicapillus* ähnliche findet man bei dem kleinen Tyrannen *Todirostrum poliocephalum*.

*Todopsis* und folgende Gattungen. Von diesen jetzt meist in der Unterfamilie Malurinae vereinten Gattungen waren vordem 5 bei den Muscicapidae, 9 bei den Timaliidae, 2 bei den Turdidae, 11 bei den Sylviidae und 3 bei den Paridae des NEHRKORN-Kataloges, der SHARPE (1899—1912) folgte, untergebracht. Oologisch zeigt diese Sondergruppe außer Anklängen an Eifärbungstypen der genannten fünf Familien noch soviel andere, daß statt einer Zusammenfassung auf die

Übersicht zu Beginn dieser Familie (S. 564 ff.) und auf die Einzelbeschreibungen verwiesen werden muß, die hier folgen.

*Todopsis wallacii*. Gewöhnliche Eigestalt ( $k = 1,36$ ) oder schmaler, fast glanzlos. Der weiße bis rahmfarbene Grund trägt über die ganze Fläche fast gleichmäßig verteilte, nach oben hin etwas größer werdende und dichter stehende, hell kastanienbraune oder mehr rostbraune, matte kleine Flecke, dazwischen manchmal graubraune und violette bis lilarote. Diese aber sind ganz unauffällig (Nehrkorn-Sammlung). Anklang an dicht rostbraun verwischt gefleckte *Muscicapa striata*.

*Todopsis cyanocephala bonapartii*. Ganz wie die vorigen Eier, nur kleiner. —  $k = 1,41$  (Britisches Museum).

*Malurus cyaneus*. Gewöhnliche Eigestalt, aber auch breiter oder länglicher ( $k = 1,37$ ). Grundfarbe reinweiß oder blaß rahmfarben gehaucht, so auch durchscheinend. Im frischen Zustand, vor dem Ausblasen, rötlichweiß bis fleischfarbig getönt, wovon zuweilen auch später ein Schimmer übrig bleibt. Die meist sehr feine, teils lebhaftete, teils verloschene Fleckung und Punktierung in rostbrauner, manchmal mehr rötlicher oder purpurbrauner Färbung steht im wesentlichen am stumpfen Ende mehr oder weniger kranzförmig dicht, im übrigen nur lose verteilt oder als einzelne verstreute Punkte. Dichter über die ganze Oberfläche gefleckte Stücke sind seltener, häufig aber, wie gesagt, solche mit Kranz oder gar Kappe am breiten Pol. Von grauen Unterflecken ist fast nie etwas zu sehen. Schalenglanz nur sehr gering oder ganz fehlend. Ähnliche kleine Eier bei *Parus* und *Certhia*.

*Malurus* — übrige Arten. Ebenso variieren die Eier der anderen *Malurus*-Arten. Der Charakter ist bei allen derselbe, wenngleich das Aussehen im einzelnen wegen der jeweiligen Nuance der rotbraunen Fleckchen, deren Größe, Verteilungsart und Dichte verschieden sein kann. Vielleicht kommen bei *M. amabilis* und *M. lamberti* besonders zart, spärlich und verloschen punktierte Stücke häufiger vor, bei *M. melanocephalus cruentatus* reichlicher überall gefrickelte Stücke. Typisch ist die vorherrschende Verdichtung der Zeichnung am stumpfen Ende. Ihre Farbintensität schwankt zwischen verloschen rostrot und leuchtend kastanienbraun, die Fleckengröße zwischen winzigen Punkten und kleinen Spritzern, die aber zuweilen zu größeren flatschig zusammenfließen. Bei *M. melanotus* im Malleebusch gibt es oft kühnere Blattern, bei *M. callainus*, seinem geographischen Vertreter im Spinifex-Grasland, wenige zarte Punkte, bei *M. elegans* mehr Frickele, obwohl alle in überdachte Nester legen. Wegen der gleichen Variation ist die Zeichnung als alleiniges Kriterium zur Unterscheidung in dieser Gattung kaum geeignet. —  $k = 1,27$  (bei *M. coronatus*),  $1,31$ — $1,40$ . (Taf. 9, Fig. 1 und 2.)

*Stipiturus ruficeps*. Nach H. L. WHITE (Emu 17, S. 39, 1917) mit leicht rosabraun gehauchtem weißen Grund, besonders nach oben hin gut mit rötlichbraunen und weniger mit hell umberbraunen Flecken und Spritzern gezeichnet. Ein Ei eines Geleges mit einer dichter gedrängten Fleckenzzone als das andere. —  $k = 1,28$ .

*Stipiturus malachurus mallee*. Wie die folgende Unterart.



*Stipiturus malachurus malachurus*. Meist wie über die ganze Oberfläche sehr fein und ziemlich dicht gefleckte oder punktierte Meiseneier (*Parus*), auch ähnlich denen von *Malurus cyaneus*. Grundfärbung weiß, mit rosa Hauch, wenn in frischem Zustand. Fleckenfarbe mehr leuchtend rot als meist bei *Malurus*, kastanienbraunrot oder rosarot. Am stumpfen Ende etwas dichter, manchmal zusammenlaufend gezeichnet. —  $k = 1,29$ .

*Amytornis textilis textilis* (= *Amytis*). An manche Meliphagiden-Eier und an *Cinclorhampus* anklingend. Glänzend weiß bis rötlich getönt mit ziemlich groben Flecken, die oben dicht, nach unten abnehmend auf der Oberfläche stehen. Sie sind leuchtend rötlichbraun, rosarot und purpurn, gewöhnlich dunkler als bei *A. striatus*. Bei anderen Stücken fließen rote und lilagraue Punkte und zarte, unregelmäßig geformte Kritzeln und Flecke mit einigen Blättern am oberen Ende zu einer lockeren Zone zusammen. Gelegentlich rötlich lachsfarbener Grund mit der beschriebenen, aber dunkleren Zeichnung, die auch als breites wolkiges Band mit Purpurton auftritt und dann mehr an *Xanthomyza phrygia* erinnert. So nach NORTH und CAMPBELL. Gestalt stumpf breitoval ( $k = 1,30$ ).

*Amytornis textilis modestus*. Nach NORTH und CAYLEY trübrahmweiß, überall, aber besonders am breiten Ende, gut gezeichnet mit rötlichen, rostfarbenen und braunen, kleinen und größeren Flecken. —  $k = 1,20$ .

*Amytornis striatus striatus*. Die für den Vogel großen, glänzenden Eier haben auf weißlichem Grund hell umberbraune oder rötlichbraune und blaß purpurne Fricke, besonders als Kranz im oberen Viertel, sonst gleichmäßige feine Punkte überall. —  $k = 1,36$ .

*Amytornis striatus barbatus*. Nach FARALONE & MCEVEY (Mem. Nat. Mus. Victoria 28, S. 5–6, 1968) stumpfoval ( $k = 1,29$ ). Grund weiß bis rötlichweiß sehr verschieden, auch innerhalb des Zweiergeleges, gezeichnet, gesprenkelt oder geblättert, mit muskatnuß- bis rötlichbraunen Flecken, die manchmal in einer Zone um das stumpfe Ende oder in einer Kappe, einmal sogar zu einer geschlossenen dunkelbraunen Kappe zusammenfließen (vgl. CHRISTIE. Ool. Rec. 42, S. 55, 1968). Im Felde wurden auch ganz helle Eier mit graulila Fleckchen gesehen. Beträchtliche Formunterschiede in zwei Gelegen sind erwähnenswert: In einem Gelege maßen die Forscher  $20,4 \times 14,1$  und  $17,9 \times 14,6$  mm, also  $k = 1,46$  und  $k = 1,22$ , bei einem 2. Gelege ergeben sich  $k = 1,34$  und  $k = 1,17$ , beim dritten:  $1,33$  und  $1,29$ . Das Frischvollgewicht  $2,4$  g, das sich aus den 4 Wägungen ( $2,17$ – $2,73$  g) ergibt, übertrifft das Gewicht unserer Liste ( $2,33$  g) nur wenig.

*Amytornis striatus oweni*. Nach H. L. WHITE (Emu 15, S. 36, 1915) weiß, ganz wenig rötlichgelbbraun gehaucht, fein, in der Färbung nur mit der Lupe erkennbar, rötlichbraun, umber und darunter aschgrau, besonders in einer Zone am breiten Ende, gefleckt und bespritzt. —  $k = 1,36$ .

*Amytornis striatus whitei*. Weiß mit kleinen, unregelmäßig geformten bräunlich-roten Spritzern und Punkten, hauptsächlich oben (nach H. L. WHITE, Emu 14, S. 154, 1915), auch mit überall verteilten blaßroten, umberbraunen und grauen Fleckchen (nach SERVENTY & WHITEELL 1967). —  $k = 1,34$ .

*Amytornis goideri*. Als diese für ausgestorben gehaltene Art 1961 von MORGAN, ROBINSON & ASHTON (Australian Bird-Watcher 1, S. 161—171, 1961) wiederentdeckt wurde, konnten die Autoren auf ehemals gesammelte Eier hinweisen, die trotz der Notiz von H. L. WHITE (Emu 15, S. 63, 1915) nie beschrieben worden sind.

*Amytornis dorotheae*. Nach WHITE (Emu 14, S. 58, 1914) weiß mit nelkenrötlichem Hauch, überall bräunlichrot gefleckt, bei CAYLEY etwas anders als weiß mit blassen Schatten nelkenrötlicher, im Polbereich dichter stehender Fleckchen beschrieben. —  $k = 1,30$ .

*Dasyornis brachypterus longirostris* (= *Sphenura*). Diese Riesen unter den Sylviiden-Eiern wollen gar nicht in den systematischen Rahmen passen. Das Exemplar des Britischen Museums erscheint im Gesamteindruck fahl hellgrau-braun, fast kontrastlos auf weißem Grund mit aschbraunen und dunkel lavendelgrauen Flecken gezeichnet. Nach der Abbildung liegen auf blaß bräunlichgrauem Grund nahezu überall, lose verstreut, verwischte hellgraue Blättern unregelmäßiger Gestalt in größeren Abständen, da und dort überdeckt von wenigen kleinen, schärfer markierten dunkelolivbraunen Punkten und Fleckchen. Eigenschaft sehr bauchig oval mit nur geringer Verjüngung des unteren Endes ( $k = 1,24$ ). In Färbung und Zeichnung erinnert das Ei an *Platypsaris rufus* und *aglaiae*, also an Cotingideneier. Nach NORTH: Gestalt wie beim vorigen Ei,  $k = 1,25$ . Trübweißer Grund, sehr fein überall mit holzbraunen und purpurbraunen Tüpfeln gepunktet, gefleckt und gefrickelt, besonders nach dem breiteren Ende hin, wo sie mit dunkel lilagrauen, wolkigen groben Unterflecken vermischt zu einer unregelmäßigen Zone zusammenfließen. Das zugehörige Lichtbild gibt eine anschaulichere Vorstellung, recht abweichend von der gemäß dem CAT. BRIT. MUS. Man sieht die ganze Oberfläche dicht mit ziemlich gleichmäßig verteilten, kleinen und etwas größeren, fast rundlichen dunklen Fleckchen bedeckt, die im Polbereich sich verdichten und teilweise zusammenfließen und alle viel schärfer markiert sind als bei dem Londoner Bild. Also zwei recht verschiedene Zeichnungstypen.

*Dasyornis brachypterus brachypterus*. Nach CAMPBELL gedrungen oval; nach NORTH sehr dünne Schale. Fast weißer, glänzender Grund, überall dichte schwarz- und rötlichbraune, kleine und größere Flecke, hier und da einzelne lilagraue Punkte. Manchmal mit einem bräunlichen oder mehr purpurnen Flatsch am stumpfen Pol. Andere Stücke haben auf bräunlichweißem Grund winzige holzbraune oder schiefer- bis purpurbraune Spritzer und Punkte, besonders in einer Zone am stumpfen Ende. Abbildung bei NORTH ganz wie bei der vorigen Rasse, nur größer. Gestalt fast genau elliptisch. —  $k = 1,37$ .

*Dasyornis broadbenti broadbenti*. Reichlich mit mehr oder weniger feinen purpurbraunen Frickeln, Tüpfeln und Punkten überall gleichmäßig, oben dichter, gezeichnete Eier, also wie bei den Formen der anderen Art. Bauchige Gestalt, sehr dünne Schale. Grundfärbung matt purpurweiß, oben schiefergrau getönt oder mit dunkler Kappe. So nach CAMPBELL. —  $k = 1,32$ .

*Calamanthus fuliginosus montanellus* und *fuliginosus*. Oft kurzoval ( $k = 1,34$ ),

aber zugespitzt. Mäßig glänzend. Auf weinrötlichbraunem Grund mit dunkleren wolkigen Flecken der gleichen Farbe, die am breiteren Ende dichter stehen, aber oft dort nur einen bloßen Schatten bilden. Andere sind rötlichholzbraun oder hell schokoladenbraun, purpurbraun dicht gefrickelt oder gewischt. Schale sehr dünn. Gesamteindruck zwischen *Sericornis citreogularis* und *Phyllastrephus madagascariensis*. (Taf. 9, Fig. 3.)

*Calamanthus fuliginosus isabellinus* (und *suttoni*?). Manchmal fast einfarbig, was auch bei *montanellus* vorkommt. Sonst ähnlich den Eiern der folgenden Rasse, aber im ganzen etwas heller weinrötlich- oder gelblichbraun, am stumpfen Ende rötlich kastanienbraun gewölkt. —  $k = 1,19$ .

*Calamanthus fuliginosus campestris*, *parsonsi* und *ethelae*. Ähnlich den vorigen, oft etwas reicher gezeichnet. Hell kastanienbraun bis dunkel schokoladenbraun, auch weinrötlichbraun, nach dem oberen Ende hin dunkler werdend, dort zuweilen eine Zone verschwommener Frickel. Deutliche Flecke seltener. Glänzende Schale rundlichoval ( $k = 1,32$ ).

*Chthonicola sagittata*. Auffallende, einfarbig ziemlich dunkel terrakottbraunrote Eier, die stark glänzen. Der manchmal als schokoladenrot oder rötlichbraun bezeichnete Farbton ist nur um eine geringe Spur bräunlicher als bei *Cettia cetti*, wenigstens nach acht eigenen und den mir sonst noch bekannt gewordenen Exemplaren, abgesehen von vier Stücken der NEHRKORN-Sammlung, die teils eine hellere, violettgraue Tönung, teils eine rötlichgraubraune Färbung aufweisen und neben solchen der zuerst angegebenen Nuance in der Sammlung liegen. Fast immer liegt am stumpfen Pol eine dunklere Zone. Eigestalt meist etwas bauchig ( $k = 1,26$ ). Durchscheinende Farbe mitteldunkel braunrot.

Die eigenartige Färbung kommt sonst nur noch vor 1. bei den Eiern der Sylviiden *Cettia*, *Psamathia* und *Vitia ruficapilla badiceps* sowie 2. bei den drei Cuculiden *Cuculus poliocephalus* (Bd. I, S. 561), *Cacomantis pyrrophanes sinus* (Bd. I, S. 566) und *Misocalius osculans* (Bd. I, S. 567), dessen Hauptwirt *Chthonicola* ist, also insgesamt in Europa, Indien bis Japan, Australien, auf den Palau- und den Fidschi-Inseln. Nur auf den Palau-Inseln paßt, soviel wir wissen, kein Kuckucks-Eityp zu diesen auffälligen Sylviiden-Eiern. Was mag die offenbar gemeinsame Ursache für eine so seltene Färbung sein?

*Hylacola cauta whitlocki*, *cauta* und *halmaturina*, *pyrrhopygia pyrrhopygia* (und *belcheri*?). Breitoval ( $k = 1,34$ ,  $1,32$ ,  $1,37$  und bei *pyrrhopygia*  $k = 1,36$ ). Mäßig glänzend. Die Grundfärbung ist eigenartig dunkelbraun, purpurbraun oder schokoladenbraun, mit leichtem kupferrötlichen Hauch, wobei der Ton vom spitzen Ende nach oben hin oft dunkler wird und dort eine Zone mit feinen dunkelbraungrauen Frickeln bildet. Manchmal sind diese auf hellerem Grund gleichmäßiger überall verteilt. Sie heben sich dann naturgemäß besser ab als bei dunklen Stücken und können auch in kleinen Kritzeln, Schnörkeln und Flatschen bestehen. Nach SERVENTY & WHITTELL (1967, S. 340) ist der Grund dunkelgrau, manchmal mit schwarzer Kappe.

Mit der übereinstimmenden eigenartigen Färbung und dem gleichfalls eigenartigen grießigen Korn der Eier bilden *Hylacola*, *Pyrrholaemus*, *Pycnophilus* und

*Sericornis* eine oologische Gruppe für sich. Jedenfalls können diese Eier kaum mit anderen verwechselt werden. Ihre durchscheinende, trübweiße Färbung entspricht nicht der dunklen äußeren.

*Pyrholaemus brunneus*. Eier vom *Sericornis*-Charakter. Stumpfkurzoval ( $k = 1,34$ ). Glänzend. Mattolivbraun oder purpurbraun verschiedener heller Nuancen in der Grundfärbung. Gewöhnlich statt eigentlicher Zeichnung eine Zone wolkiger Verdunklung am breiteren Ende oder eine Kappe. Zuweilen nimmt die Intensität der Färbung von unten nach oben allmählich zu. STJERNBERG (briefl. 1972) vergleicht das abgebildete Ei der Sammlung KREUGER mit *Luscinia luscinia*-Eiern, findet es aber viel dunkler. (Taf. 9, Fig. 4.)

*Pycnophilus floccosus*. Obwohl die Eier zu den dunkelsten überhaupt gehören, werden sie in bodenständige Ballnester mit seitlichem Eingang gelegt. Das niedrige relative Schalengewicht weist auf eine sehr dünne Schale hin. Diese ist fast einfarbig dunkelbraun, dunkel purpurbraun oder schwärzlichgrau, selten mit einigen schwarzen Kritzeln, häufiger mit einer wenig auffallenden, noch dunkleren Schattenzone im oberen Polgebiet. An der Grenze dieser Zone sieht man bisweilen einen unregelmäßigen, aus weißlichen Punkten zusammengesetzten Strich oder Streifen. Hier, aber nicht an der Stelle größter Eibreite, ist das Pigment von den Köpfchen der griesigen Granulation, die das merkwürdige Korn ausmacht, abgeplatzt oder dünner aufgetragen. Schwer erklärlich ist, warum das gerade an dieser nicht aufliegenden Stelle geschieht. Dasselbe eigenartige Korn und dieselbe eigenartige Färbungsweise findet man bei *Sericornis citreogularis*, nur ist die Färbung dort viel heller und mehr blaßschokoladenbräunlich und von einem weißlichen Strich kann nichts entdeckt werden. — Gelblichweiß durchscheinend, wider Erwarten. —  $k = 1,35$ .

*Origma solitaria* (= *Origmella*). Oval bis langoval ( $k = 1,35$ ), glänzend, reinweiß. Zuweilen einige sehr feine Punkte.

*Crateroscelis murina murina*. Die Zeichnung der Eier kommt einer stärker verwischten bei *Trichastoma malaccense* nahe. Kurzstumpfoval ( $k = 1,31$ ). Nur wenig glänzend. Auf gelblichweißem bis blaßbräunlichem Grund dicht hell rostbraun *Motacilla*-artig gefrickelt und gewölkt, dazu einige graue Unterflecke und am oberen Ende ein paar schwärzliche Haarzüge oder dunkelbraune Punkte. So bei NEHRKORN. Manche Eier erscheinen fast einfarbig braun und nur oben mit lavendelgrauen und braunen feinen Spritzern besetzt, bei anderen ist der Farbton mehr rötlichbraun. Von den beiden Stücken im Britischen Museum hat das eine hellrötlichgrauen Grund, das andere dunklerbräunlichen. Beide tragen wie Schattenzonen verwischte dunkelgraue Flecke. Gesamteindruck: Mittel zwischen den Eiern der australischen *Sericornis*-Arten und der südamerikanischen *Pachyramphus*-Arten. Ich halte all diese von Weiske gesammelten Eier für falsch bestimmt, weil sie für den nur 17 g wiegenden Vogel zu groß sind und mit 3,57 g Gewicht ein fast doppelt so großes RG mit 21,0% ergeben als Eier vergleichbarer gleichgroßer Vögel. (Da die Eier der nächsten Art bei etwa gleicher Vogelgröße nicht viel kleiner sind, dürfte dieser Schluß nicht haltbar sein, so daß kein Fragezeichen hinter dem Artnamen nötig ist. Hrsg.)

GERALD WOLF

## Neurobiologie

(Wissenschaftl. Taschenbücher, Reihe Biologie)

1974. 177 Seiten — 20 Abbildungen — 3 Tabellen — kl. 8° — 8,— M

Bestell-Nr. 761720 0 (7120)

(vergriffen)

Neuaufgabe in Vorbereitung

Die Neurobiologie ist eine sich überaus rasch entwickelnde, interdisziplinäre Forschungsrichtung, die sich die Aufklärung von Struktur und Funktion des Nervensystems zum Ziel gesetzt hat. Ihr Kompetenzspektrum reicht von physikochemischen und molekularen Grundlagen der Erregungsprozesse bis hin zur kausalen Analyse psychischer Vorgänge bei Mensch und Tier. Naturgemäß wird der Neurobiologie von Naturwissenschaftlern, Medizinern, Psychologen und Technikern großes Interesse entgegengebracht, das sich mehr und mehr auch auf die breitere Öffentlichkeit ausdehnt.

Das Taschenbuch ist als Einführung konzipiert und macht den Leser zugleich mit besonders aktuellen Problemen, wie chemische Informationsübertragung, Gedächtnis und Mechanismen der Verhaltensmotivationen vertraut. Naturwissenschaftliche Grundlagen werden vorausgesetzt.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG

DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4

PETER MARLER/WILLIAM J. HAMILTON

## Tierisches Verhalten – Mechanismen des Verhaltens

(Autorisierte Übersetzung aus dem Englischen)

1972. 706 Seiten — 227 Abbildungen — 23 Tabellen — gr. 8° — Leinen 84,— M  
Bestell-Nr. 7616224 (5942)

Der schnelle Ausbau der Verhaltenswissenschaften, die allgemeine Erkenntnis ihrer vielseitigen Aufgaben und das wachsende Interesse an ihren Ergebnissen haben zu einer fast unübersehbaren Zunahme von Fachveröffentlichungen geführt, deren Auswertung über zusammenfassende Darstellungen ein Gebot der Stunde ist. So ist es sehr zu begrüßen, daß diese Übersicht, dem Spezialisten seit ihrem Erscheinen unentbehrliches Hilfsmittel, nun auch in deutscher Übersetzung vorliegt. Sie ist vorzüglich geeignet, die Mechanismen tierischen Verhaltens aufzuzeigen, deren Erforschung sich die Verhaltensphysiologie in zunehmendem Maße gewidmet hat, nachdem die „klassische“ Ethologie die Erscheinungsformen und Prinzipien der (tierischen) Verhaltensäußerungen als biologische Phänomene untersucht und beschrieben hat. Hier werden nicht nur allgemeine Gesetzmäßigkeiten sichtbar, der Leser wird auch auf Fragestellungen gelenkt, die sich mit diesem Forschungsgebiet verbinden.

Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten



AKADEMIE-VERLAG

DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3/4

QL  
675  
S366  
Birds

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 24



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1976

24. Lieferung

Seite 643—706

Tafel 9

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

© Akademie-Verlag Berlin 1976

Lizenznummer: 202 · 100/511/76

Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg

Bestellnummer: 7620530(3037/24) · LSV 1365

Printed in GDR

DDR 14,— M



*Crateroscelis nigrorufa*. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 175, 1970) ist die glänzend weiße Schale bei einem Ei des Britischen Museums (Shaw-Mayer-Sammlung) fast ganz ungezeichnet, bei einem anderen überall weitläufig mit sehr feinen purpurgrauen Tüpfeln bedeckt, die sich am stumpfen Ende stark häufen. —  $k = 1,40$ .

*Vitia ruficapilla badiceps* (= *Drymochaera*). Einfarbig mitteldunkel terrakottrot wie *Cettia d. cantans*, demnach dunkler als *Cettia cetti*, aber vom gleichen oologischen Typ (NEHRKORN, Journ. f. Orn. 27, S. 399 u. 404, 1879). Der Farbton zieht zum Teil mehr ins Bräunliche wie bei *Chthonicola*, zum Teil mehr ins Kupferrötliche. Gestalt kurzoval ( $k = 1,33$ ). Glanz stärker als bei *Cettia*. Das niedrige relative Schalengewicht (4,9%) weist auf eine recht dünne Schale im Gegensatz zu den dickeren Schalen bei *Cacomantis pyrophanes simus* ( $R_g =$  bis 6,8%), dessen bei *Vitia* gefundene Eier von ganz gleicher Färbung, nur etwas größer und mehr elliptisch gestaltet sind (Bd. I, S. 566, 586). Bei all diesen Arten ist gewöhnlich eine dunklere Schattenzone im oberen Polgebiet mehr oder weniger angedeutet.

Das im CAT. BRIT. MUS. erwähnte größere Ei von Schokoladenfarbe ohne roten Ton kann zu *Cacomantis* gehören, was sein Schalengewicht sicherstellen würde. Das Ei ist leider zu stark defekt, als daß es genau gewogen werden könnte. Ich sah dieses Exemplar übrigens nicht schokoladenfarben, sondern eher kupfer-rötlichbraun. — Nach NEHRKORN (siehe oben) ist das Nest offen und ein nicht sehr tiefer Napf oder klumpig wie bei *Phylloscopus collybita* und *trochilus*, in beiden Fällen aus Moos, Schilfblättern, Stengeln und Farnblättern gebaut. Die Rohr-sängerverwandtschaft der Eier wurde von NEHRKORN sofort erkannt, obwohl der Vogel als *Drymochaera* und damit Waldbewohner beschrieben worden war. Tatsächlich hielt er sich auf Viti Levu im Rohr, auf Vanua Levu mehr im Wald auf. (Daß *Vitia* wie *Psamathia* besser in der Nähe von *Cettia* unterzubringen wäre, folgt daraus natürlich nicht. Hrsg.)

*Sericornis citreogularis cairnsi*. Wie die Nominatform. —  $k = 1,41$ . (Taf. 9, Fig. 5.)

*Sericornis citreogularis citreogularis*. Eier groß für den Vogel. Meist langoval mit schlanker Spitze ( $k = 1,41$ ). stark glänzend. Trotz sehr glatt erscheinender Schale zeigt diese unter der Lupe eine Menge deutlicher Poren zwischen vielen zum Teil dunkel ausgefüllten Grübchen und damit das ungewöhnliche Korn wie bei *Hippolais*, *Nesillas*, *Phragamaticola* und *Pycnoptilus*. Die Schale ist auffallend dünn ( $R_g = 4,5\%$ ) und scheint weiß bis trübrahmfarben durch. Auch die Grundfärbung ist eigenartig, ein helles bis mitteldunkles Lederbraun oder Graubraun, das an Schokolade oder an überreife Eicheln erinnert und oft von unten nach oben an Intensität zunimmt. Am breiten Ende befindet sich bei manchen Stücken ein mehr oder weniger verwaschener Kranz aus dichten kleinen Fleckchen und Kritzeln derselben, nur dunkleren Farben, der bei anderen durch eine tiefere Tönung oder ungleichmäßige Wölkung des Grundes ersetzt wird. Gelegentlich kommt eine recht helle, fast weißliche Varietät oder eine mit schiefergrauem Hauch und stärker ausgeprägtem dunklen Kranz vor, die dadurch dem durch viel helleren Grund abweichenden Färbungstyp bei den folgenden Arten ähnlich wird. Will man die Eier von *S. citreogularis* in eine oologische Gruppe einreihen,

so kommen nur *Hylacola*, *Pyrrholaemus* und *Pycnoptilus* als vom gleichen Charakter in Betracht. — Von dem bei verschiedenen Beschreibern erwähnten Purperton bekommt man in den Sammlungen höchstens einen Hauch zu sehen.

Die anderen *Sericornis*-Arten (auch *nouhuysii*?) haben mit *S. citreogularis* die auffallend dünne Schale (jedenfalls *frontalis*, *humilis* und *magnirostris*), das Korn und die durchscheinende Farbe gemein, sehen aber zum Teil sehr viel anders aus, haben auch weniger Glanz.

*Sericornis beccarii minimus*. Nach H. L. WHITE (in MATHEWS, The birds of Australia 10, London 1922, S. 18) hell rötlichbraun mit einer Zone wolkiger hellbrauner Flecke am stumpfen Ende, dem spitzen Pol zu ungezeichnet. —  $k = 1,25$ .

*Sericornis frontalis laevigaster*. Nach CAYLEY blaßbraun mit purpurbrauner Fleckenzone am stumpfen Ende. Nach NEHRKORNS Eiern auf graurötlichem Grund mit einem Kranz von zarten, graubraunen Fleckchen. (Aber vielleicht gehören diese Eier nicht hierher, da die Art am Kap York nicht vorkommt. Daher steht ein Fragezeichen in der Liste; für *S. beccarii minimus* scheint das Ei zu groß zu sein. Hrsg.) Langgestreckte Eigestalt ( $k = 1,50$ ).

*Sericornis frontalis frontalis* und *longirostris*. Steinfarben, aber auch mit dunklerem, *S. citreogularis* näher kommendem Grund. Manchmal hell purpurbraun oder rosagrau, wie weinrötlich überflogen, mit lockeren, weit verbreiteten, vorwiegend sehr feinen Frickeln und Fleckchen derselben, aber dunkleren Farbe, auch kastanienbraun. Dazwischen oft in verschiedener Richtung sich hinziehende zarteste Kritzel und kurze Linien überall, am spitzen Ende wenig, am stumpfen viele, dort auch einige gröbere Flecke. Kräftiger und besonders dunkel gezeichnete Stücke klingen an helle, schwach gezeichnete der australischen *Pomatostomus* an, deren kritzeliger Zeichnung aber der rötliche Ton im Braun fehlt. Meist fließt die Zeichnung im Polbereich zu einer dunklen wolkigen Fläche zusammen. —  $k = 1,35$ .

*Sericornis frontalis osculans*. Wie vorige. —  $k = 1,26$ .

*Sericornis frontalis mellori* (*ashbyi*), *maculatus* und *balstoni*. Weißlicher Grund, ein wenig grau oder bräunlichrosa gehaucht. Darauf winzige purpurbraune Frickel und Fleckchen, auch dunkelgraue (SERVENTY & WHITTELL 1967: *graulila*), hauptsächlich (oder nach SERVENTY & WHITTELL ausschließlich) am breiteren Ende, zuweilen ersetzt durch ein unbestimmtes dunkles Band. —  $k = 1,38$ .

*Sericornis humilis*. Wie eine größere Ausgabe dunkler *frontalis*-Eier. Mitteldunkel rötlichschokoladenbraun mit oben zahlreicheren, auch gröberen und unregelmäßig geformten, zum Teil wie zerrissenen Flecken im verdunkelten Ton der Grundfärbung. Manche haben mehr weißlichen Grund, blaß nelkenrötlich oder rosabräunlich gehaucht, mit purpurbraunen Spritzern, Kritzeln und Stricheln, die nur die eigentliche Spitze frei lassen und dichter am stumpfen Ende stehen, aber anscheinend weniger häufig einen deutlichen Kranz bilden. Trübweiß durchscheinend und auffallend dünnchalig. —  $k = 1,40$ .

*Sericornis magnirostris magnirostris*. Gesamteindruck ähnlich *S. frontalis*. Glanz mäßiger, Gestalt weniger zugespitzt als bei *S. citreogularis*, zu kürzerer, mehr elliptischer Form neigend ( $k = 1,31$ ). Grundfärbung weißlich, kaum merklich grau oder purpurbräunlich gehaucht. Nahe dem stumpfen Pol ein dunkler Ring aus sehr feinen, tief purpurbraunen und grauen Pünktchen, Frickeln und Fleckchen, die sich weiterhin schnell verlieren, aber gelegentlich mit einzelnen fast schwarzen mischen, zuweilen auch etwas gleichmäßiger verteilt stehen. Auf einem Exemplar im Britischen Museum verlaufen spinnwebartige Linienzüge und Wischer über die ganze Fläche.

*Sericornis nouhuysi nouhuysi*. Der weißliche Grund ist nach RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 473, 1942) blaß purpurbraun gehaucht und nur die stumpfe Eihälfte mit einer undeutlichen bräunlichschwarzen Fleckenkappe bedeckt; ein zweites Ei ist spärlicher gezeichnet. —  $k = 1,47$ .

*Oreoscopus gutturalis*. Nach CAYLEY reinweiß. Nach NORTH glänzend weiß oder glanzlos mit fast unsichtbaren, blassen und dunkleren purpurroten Punkten und Fleckchen, gelegentlich reicher purpurrot gefleckt. —  $k = 1,37$ .

*Acanthornis magnus*. Früher zu *Sericornis* gerechnet, wozu das Nest, nicht aber das Ei, paßt. Die Eier sind wie typische stark gefleckte von *Acanthiza*. Neigung zu etwas breitovaler Gestalt ( $k = 1,36$ ). Auf weißem Grund stehen im oberen Eidrittel relativ große, nicht scharf begrenzte Flecke oder Blattern von hell rotbrauner oder kastanienbrauner Färbung, auch purpurbraune, ziemlich dicht nebeneinander. Zuweilen sind es mehr trübrote Frickel. Der übrige Teil der Oberfläche bleibt nahezu ungefleckt.

*Acanthiza*. Obwohl die Eier dieser Gattung durch Übergänge verbunden sind, lassen sie sich nach dem Charakter ihrer Zeichnung in zwei verschiedene Gruppen bringen:

1. Schwach gezeichnete Typen wie bei *Troglodytes troglodytes* tragen auf reinweißem Grund, der höchstens ganz leicht rosa oder fleischfarben gehaucht sein kann, fast nur im oberen Eidrittel spärliche winzige Punkte oder sehr zarte blasse Frickel in roten, auch mehr fuchsisigen Tönen, dazwischen gelegentlich einige bleich lilagraue. Nicht selten sind sie beinahe unsichtbar, manchmal überhaupt nicht gefleckt, so besonders bei *A. chrysorrhoa*, bei der das in Victoria und nach SERVenty & WHITTELL (Birds of Western Australia, Perth, 1967, S. 336) in SW-Australien die Regel ist, nicht aber bei dem einzigen Höhlenbrüter der Gattung, *A. uropygialis*. — Hierher gehören die in unserer Liste nicht mit einem Kreuz versehenen Arten, im einzelnen die ostaustralische *A. lineata*, die westaustralische *A. inornata*, die zentralaustralische *A. robustirostris*, die west- und zentralaustralische *A. iredalei* sowie die weit verbreiteten *A. uropygialis* und *A. chrysorrhoa*.

2. Derb gezeichnete Typen, ähnlich wie bei *Parus cristatus* und *Certhia brachydactyla*, in unserer Liste durch ein Kreuz (+) gekennzeichnet. Grundfärbung meist nicht ganz reinweiß, aber doch nur kaum merklich rahmgelb oder rötlich gehaucht mit Neigung zum völligen Ausblassen in den Sammlungen. Kleine Fleckchen, die überall sehr lose verteilt sind, dazu gröbere kurze und selbst flatschige, die

dicht am breiteren Ende, auch in Kranz- oder Kappenform, gehäuft stehen. Also ziemlich reich und grob gezeichnet. Fleckenfärbungen: rostbraun, kastanien- bis schokoladenbraun, oft in einem helleren neben einem dunkleren Ton. Lilagraue Unterflecke fehlen häufig oder sind ganz verloschen. Nach RAMSAY (bei CAMPBELL, S. 240) sind die ersten Gelege junger Vögel bei *A. reguloides* ungefleckt weiß, die späteren immer gut gezeichnet. Im einzelnen gehören hierher die ostaustralischen Arten *A. nana* und *A. ewingi*, die *A. iredalei* (siehe unter 1.) nahestehende *A. reguloides* sowie die meisten Rassen von *A. pusilla*, nicht aber die mittelwest-australischen.

Allen *Acanthiza*-Arten gemeinsam sind die, besonders bei den hellsten Eiern, zur Längsstreckung neigende Gestalt [ $k = 1,30 - 1,39$ , bei *A. nana* 1,38 und 1,47, bei *A. lineata* 1,39 und 1,55, bei *A. robustirostris* 1,42, bei *A. chrysorrhoa* 1,41 und 1,42, bei *A. iredalei hedleyi* würden die nicht übernommenen, recht kleinen Maße von SERVENTY & WHITTELL (1967) mit  $14,0 \times 10,0$  mm für  $k = 1,40$  ergeben.], die Zusammendrängung der hauptsächlichlichen Zeichnung am dickeren Ende, der geringe Glanz und das Weiß im durchscheinenden Licht. (Taf. 9, Fig. 6.)

*Aphelocephala leucopsis castaneiventris*. Rosaweiß mit reichlichen rötlich-braunen und purpurgrauen Flecken und Blättern, die am stumpferen Ende eine breite dunkle Zone bilden, glatt und glänzend. Nach MATHEWS (Birds of Australia 11, London, 1923, S. 31). —  $k = 1,33$ .

*Aphelocephala leucopsis leucopsis* (und *pallida*!) (= *Xerophila*). Manche in der Sammlung Domeier erinnern an helle, braun gefleckte Eier von *Passer montanus*. NEHRKORNS Stücke sind weiß mit meist verwischten grauen und graubraunen Flecken, die ziemlich dicht stehen. Fünf Exemplare im Museum Dresden tragen den Charakter locker gefrickelter amerikanischer *Troglodytes*-Eier, wenn man sich deren rote Flecke hellbraun und purpurbraun denkt. Der weiße Grund ist zuweilen bräunlich oder rosa gehaucht, und der Farbton der Frickele kann auch dunkel holzbraun oder schokoladenbraun sein, hell und dunkel übereinander. Neben gelegentlicher Kranzbildung am stumpfen Ende mit sonst nur vereinzelt Punkten und Spritzern kommt auch fast völlige Bedeckung des Grundes durch verwischte Zeichnung vor. Gestalt mäßig zugespitzt oval ( $k = 1,34$ ). Glanz gering. Mein einziges *leucopsis*-Ei ist auf bräunlichweißem Grund überall mit nicht sehr eng stehenden hell- und dunkel lehmfarbenen, kleinen Fleckchen besät, die nach dem stumpfen Ende hin dichter und gröber werden. Dort fließen sie zu einem kappenartigen Kranz grober, dunkel nußbaumbrauner und braungrauer Flecke zusammen. Fast glanzlose, feinkörnige Schale, Poren schwer zu sehen.

*Aphelocephala leucopsis whitei*. WHITE (Emu 15, S. 36, 1915) fand die Eier bauchig oval ( $k = 1,33$ ), glatt und glänzend, hell gelbbräunlichweiß, überall, besonders in einer Zone am stumpfen Ende dunkelumberfarben in der Ober- und purpurgrau in der Unterfleckung.

*Aphelocephala nigricincta*. NORTH und CAMPBELL nennen die Eier hellbräunlichweiß und die Fleckung nicht so betont wie bei *leucopsis*, sondern mehr überall leichthin gewischt. Diese Spritzer sind umberbraun und grau. SERVENTY & WHITTELL (1967, S. 342) können die Eier nicht von denen der vorigen Art unter-

scheiden, die ihre ebenfalls überdachten Nester im Gegensatz zu *nigricincta* nicht frei in Büsche, sondern in Baum- und andere Höhlen stellt. —  $k = 1,31$ .

*Smicrornis brevirostris flavescens*. Nach LE SOUËF (1903) hell rosabraun mit einigen feinen Flecken dunklerer Färbung, die am stumpfen Ende in einen Kranz zusammenfließen. Sie sind nach anderen Stücken (bei CAMPBELL) gelbbraun und hell purpurbraun auf weinrötlichem Grund, also ganz wie bei der Nominatform, vielleicht etwas deutlicher gefleckt und von etwas geringerer Größe. NEHRKORN'S Stücke haben rosagrauen Grund mit losen zarten Punkten. —  $k = 1,37$ . (Taf. 9, Fig. 7.)

*Smicrornis brevirostris brevirostris* (und *mallee?*). Schmaloval ( $k = 1,38$ ), leicht glänzend. Der Grund ist bräunlich oder graulich rahmfarben, oft nelkenrötlich gehaucht, besetzt mit wenigen dunklen Punkten da und dort oder mit gelbbraunen bis weinrötlichbraunen feinen Fleckchen in einer Zone oder Kappe am stumpfen Ende. Auch können schieferbraune winzige Frickele einen Kranz bilden, im übrigen aber lose verteilt sein. Charakteristisch erscheint ein rosafarbener oder unter dem Einfluß der grauen Unterflecke blaßvioletter Schimmer, der über den Eiern liegt, die stark variieren. Zuweilen besteht die Zeichnung nur in einer dunkelschiefergrauen Bestäubung des Polgebiets oder in spärlichen, fast unsichtbaren Pünktchen auf rosagrauem Grund. Das feinnarbige Korn ist wie bei *Hippolais*.

*Smicrornis brevirostris occidentalis*. Wie die Nominatform. —  $k = 1,50$ .

*Gerygone*. Die meisten Eier dieser Gattung neigen zu spitzovaler Gestalt, zeigen nur geringen (oder keinen) Glanz und sind in der Regel auf weißem Grund hauptsächlich am stumpfen Ende mit rotbraunen oder purpurbraunen, ziemlich zarten Flecken gedeckt, zwischen denen die wenigen dann und wann vorhandenen grauen Unterfleckchen kaum bemerkbar werden. Die durchscheinende Farbe ist weiß. Gesamteindruck ungefähr wie bei *Parus*, *Certhia* und *Sitta*.

*Gerygone olivacea cinerascens?* Fast nur nadelstichgroße rostbraune oder wenig dunkler braunrote Punkte lassen den Grund rosig getönt erscheinen. —  $k = 1,40$ . [Da die Art meines Wissens von der Astrolabe-Bai nicht nachgewiesen ist, steht ein Fragezeichen hinter dem Namen. Ob das Gelege von *G. palpebrosa wahnesi* (A. B. Meyer) stammt? Hrsg.]

*Gerygone olivacea olivacea*. Zuweilen blaß trübrosaweißer Grund, der jedoch ausbleicht. Ähnlich den Eiern von *Malurus cyaneus*. Die oft sehr feinen, mehr oder weniger dicht überall oder mehr oben stehenden Frickele können durch wenig zahlreiche kleine Fleckchen und Blattern ersetzt sein und eine mehr purpurbraune als rotbraune Zone bilden, die heller oder dunkler ist. Abwechslung bringen gelegentliche kastanienbraune zarte Spritzer oder Wischer nicht eben häufig. Andere Stücke wieder sind nur feinst punktiert. Immer aber bleibt auf diesen hellen Eiern die Zeichnung spärlich, wie in der ganzen Gattung, abgesehen von den erheblich dunkler und reicher gefleckten der Arten *G. magnirostris* und *G. chrysogaster*. Eigestalt etwas gestreckt ( $k = 1,40$ ).

*Gerygone palpebrosa wahnesi*. Siehe bei *G. olivacea cinerascens* (S. 647).

*Gerygone palpebrosa personata, johnstoni* und *flavida*. Nach NORTH manchmal ungefleckt weiß oder mit nur wenigen rötlichbraunen Punkten. CAYLEY beschreibt die Eier als fleischfarbenweiß, nahezu überall bespritzt mit purpurbraunen bis roten Tüpfeln, NEHRKORN nordaustralische „wie *magnirostris*“, derselbe 1879 aber als lachsfarben mit mattrosafarbenen sowie hell- und dunkelbraunen Flecken in einem Kranz am stumpfen Ende. CAMPBELL berichtet von glänzenden, am stumpfen Ende ziemlich schwer geblaterten Eiern mit leuchtend rötlichkastanienbraunem Kranz aus übereinander liegenden hellen und dunklen Flecken, wobei nach der Abbildung auf der übrigen Oberfläche nur sporadische Punkte und zarte Strichel auftreten. —  $k = 1.37$ .

*Gerygone magnirostris tenebrosa*. Nach WHITE (Emu 15. S. 250, 1916) sind die Eier dieser von den übrigen Artgenossen ziemlich verschiedenen Unterart langoval ( $k = 1.55$ ), glanzlos und weiß mit rötlichbraunen Punkten und Spritzern, die am stumpfen Ende dichter stehen.

*Gerygone magnirostris cobana*. Die von Stein auf Waigeu gesammelten Eier haben einen Rosa-Ton im Weiß der glanzlosen, breitovalen ( $k = 1.33$ ) Schale und überall dünn verteilte karmिनrote Fleckchen, die am oberen Ende zu einer dichten Kappe zusammentreten. Demnach heller als bei der Nominatform (SCHÖNWETTER, Orn. Mon. ber. 42, S. 42, 1934).

*Gerygone magnirostris affinis*. NEHRKORNS Stücke haben feine helle und dunkle braune Fleckchen in Kranzform. Die meinen sind stumpfbreitoval ( $k = 1.28$ ), überall leuchtend fuchsigrostbraun gepunktet und überdies mit einem Kranz aus zum Teil größeren Fleckchen. Dadurch erhält der Grund einen rosigen Ton, wie auch bei NEHRKORN. Durchscheinende Farbe weiß. Zeichnungscharakter wie bei zart bekränzten *Certhia*, die Färbung aber lebhafter.

*Gerygone magnirostris proxima* und *mimikae*. Grund weiß, manchmal rosa überflogen. Überall sehr feine graue und dunkelbräunliche oder hellrote Punkte und Flecke neben undeutlichen lilarötlichen Unterflecken. Außerdem beschrieb RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 332, 1942) *mimikae*-Eier als rötlichweiß mit in einem Kranz am stumpfen Ende gehäuft, aber auch sonst vorhandenen braunen Fleckchen und Flatschen. —  $k = 1.36$ .

*Gerygone magnirostris magnirostris*. Viel dunklere Eier als bei den anderen *Gerygone*-Arten und -Rassen, abgesehen von der folgenden. Spitzoval ( $k = 1.40$ ) und glanzlos. Grundfärbung weiß mit einem bleichen Ton der rosabraunen, oft recht dunklen weinrötlichbraunen Färbung der Flecke, die sehr dichte feine Punkte, aber auch kühnere Blattern sein können, wie denn die Zeichnung reicher als gewöhnlich ist. Zuweilen stehen einige lilarote oder violette Unterflecke dazwischen, aber unauffällig. Manchmal große dunkle Kappe oder breiter Kranz und nur verstreute Punkte im übrigen auf dem leicht getönten Grund.

*Gerygone chrysogaster chrysogaster*. Dunkle Eier wie bei *G. magnirostris magnirostris*. —  $k = 1.40$ .

*Gerygone chloronota chloronota*. Nach LE SOUËF (Emu 2, S. 145, 1903) weiß mit feinen, etwas länglichen, kleinen, rötlichbraunen Spritzern und Punkten,

die am stumpfen Ende vorherrschen und dort manchmal eine Zone bilden. (NEHRKORNS Gelege aus Queensland muß falsch bestimmt sein; dort kommt die ähnliche *Gerygone m. magnirostris* vor, die aber dunklere Eier haben müßte. Hrsq.) —  $k = 1,42$ .

*Gerygone flavolateralis flavolateralis*. Gewöhnliche Eigestalt ( $k = 1,37$ ), wechselnder Glanz. Nicht so dunkel, sonst aber ähnlich wie bei *G. m. magnirostris*, auch wie bei *G. olivacea* und *G. igata*. Grund also weiß bis rosa gehaucht, die am stumpfen Ende gehäuftten Sprenkel rötlich- bis kastanienbraunpurpurn, oft in einer Zone. Manche im Charakter von Meiseneiern (*Parus*), andere gröber gezeichnet; dann klingen sie an Eier der kleinen *Sitta*-Arten an.

*Gerygone igata mouki*. Bei CAYLEY etwa wie *richmondi*.

*Gerygone igata amalia*. Nach H. L. WHITE (in MATHEWS, Birds of Australia 8 London, 1920, S. 165) ist die Eigestalt lang bis bauchig oval ( $k = 1,42$ ), die Färbung rötlichweiß, überall, besonders am stumpfen Ende, mit kleinen rötlich-braunen Flecken bedeckt.

*Gerygone igata richmondi*. Nach CAYLEY weiß bis rötlichweiß mit mehr oder weniger verteilten oder in einer Zone verdichteten feinen Frickeln, Flecken und Blättern, manchmal nur Punkten und Wischern von trüb- bis leuchtend roter oder rostbrauner Färbung in hellen und dunkleren, auch verloschen purpurnen Tönen. —  $k = 1,37$ .

*Gerygone igata modesta*. Oft rosaweiß, dicht bedeckt mit gelbrötlichen oder reiner roten winzigen Fleckchen auf der ganzen Fläche. Andere mit weißem Grund tragen spärlich verteilte, zerrissene und teilweise wieder zusammengeflossene Kritzel. —  $k = 1,33$ .

*Gerygone igata igata*. Gelegentlich ungefleckt weiß. Meist ziemlich gleichmäßig überall rostbraun und bleichlila zart bespritzt auf glanzlos weißem Grund oder in dunklerem Ton auf deutlich nelkenrötlich gehauchtem Grund. Andere Eier ähneln denen von *G. o. olivacea* oder schimmern blaßrosa infolge winziger rötlicher Tüpfelchen. Etwas längliche Gestalt ( $k = 1,42$ ).

*Gerygone albofrontata* (= *Hapolorhynchus*). Oval ( $k = 1,35$ ), leicht glänzend. Auf rosaweißem Grund ziemlich gleichmäßig überall hellbraun locker gefrickelt und zart gewölkt oder mit kleinen rötlichbraunen Blättern in einer Zone um das stumpfe Ende. —  $k = 1,38$ .

*Gerygone fusca sulphurea*. Nach HOOGERWERF (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 118) weiß mit sehr kleinen, gut abgesetzten hell bis dunkel kastanienbraunen oder rötlichbraunen Punkten, die in einer Zone am stumpfen Ende verschmelzen und nur dort, wenn überhaupt, graue Unterflecke neben sich tragen. Auch gröbere, verstreute Zeichnung kommt in Verbindung mit undeutlicherer Zonenbildung vor. —  $k = 1,39$ .

*Gerygone fusca broomei* und *mastersi*. Nach CAYLEY (*broomei*, genannt „*levigaster*“, beschrieben von LE SOUËF, Emu 2, S. 148, 1903) weiß, überspritzt mit

zahlreichen kleinen rötlichbraunen Fleckchen, besonders am stumpfen Ende. Nach NEHRKORN (*mastersi*) wie bei *G. i. igata*. —  $k = 1,32$ .

*Gerygone fusca culicivora*. Leicht glänzend. Die auf weißem bis leicht rosa gehauchtem Grund mäßig dichten Fleckchen, Spritzer und Blattern sind hell oder dunkler kastanienbraun bis purpurbraun, oben gehäuft. —  $k = 1,37$ .

*Gerygone fusca cantator*. Nach WEATHERILL (Emu 9, S. 27f., 1909) Grund blaß nelkenrötlich gehaucht und mit rötlichbraunen Fleckchen oder dunkelrotem Kranz gezeichnet. —  $k = 1,38$ . (Taf. 9, Fig. 8., Grund hier stark getönt.)

*Finschia novaeseelandiae* (= *Certhiparus*). Nach OLIVER blaß nelkenrötlich (pink) mit rötlichbraunen Fleckchen neben Blattern auf der ganzen Oberfläche und als Kranz am stumpfen Ende. Ein Ei im Britischen Museum erinnert an das unserer Zaungrasmücke (*Sylvia curruca*) und hat auf weißem Grund oben graue und hellolivbraune Flecke. Bei Nehrorns Exemplar ist die kranzartige Zeichnung mehr graubraun und violett. Auch die Stücke im Museum Dresden zeigen hellviolettgraue und dunklere purpurne Flecke, wodurch sie an die Eier von *Thamnophilus* und *Tchagra* anklingen. Als ähnlich stark variabel bezeichnen auch FALLA, SIMPSON & TURBOTT (A field guide to the birds of New Zealand, London, 1966, S. 209) die Eier, die auch weißen oder rötlichweißen Grund haben und dicht braun auf weißem Grund gefleckt sein können. —  $k = 1,32$ . Das Ballnest in einer Astgabel und die Eier sprechen gegen eine Zugehörigkeit zu den Paridae, bei denen *Finschia* von NEHRKORN untergebracht ist.

*Mohoua ochrocephala* (= *Clitonyx*). Nach OLIVER ovoid bis elliptisch ( $k = 1,35$ ), blaßgrau mit hellbraunen Fleckchen und Blattern überall, zuweilen als Band am breiteren Ende, oder nelkenrötlich mit blaßroten Tupfen auf der ganzen Fläche. NEHRKORN beschreibt seine Stücke als auf grauweißem bis fleischfarbenem Grund mit grauen oder violetten bis kupferfarbenen verwischten Flecken sehr dicht und gleichmäßig besetzt. Ich sah diese Eier teils hellolivbraun und grau, teils rot und grau *Pycnonotus*-artig verwaschen, zum Teil mit vielen roten Pünktchen dazwischen gezeichnet. Das Exemplar des Museums Dresden mit hellkupferfarbenen Wolken auf weißem Grund erinnert an *Anthornis* unter den Honigfressern, hat aber stumpfbreitovale Gestalt. Mehr wie kleine, sehr helle, blaß gefleckte *Lanius*-Eier erscheinen die Stücke des Wiener Museums mit ihrem gelblich- bis bräunlichweißen Grund, auf dem sich braune wolkige Kritzel über das ganze Ei verteilen oder als Kranz am breiteren Ende verdichten. Eins hat auch graue Strichel dazwischen, die ebenfalls verschwommen aussehen. Dunkle und scharf ausgeprägte Strichel fehlen. Merkwürdigerweise erwähnen FALLA u. a. (1966, S. 211) nichts von dieser großen Variabilität, sondern geben für diese zum Unterschied von der vorigen und der folgenden Art in Höhlen, aber wie die folgende in einem Napfnest brütende Gelbe Mohoua rötlichweißen Grund mit grober rötlichbrauner Fleckung an.

*Mohoua albicilla* (= *Certhiparus*). Nach OLIVER sind die Eier weiß oder nelkenrötlich mit blaßbraunen Flecken. Dagegen ähneln die im Naturhistorischen Museum Wien kräftig gezeichneten Eiern von *Erithacus rubecula* mit überall stehenden fuchsigen und fast unsichtbaren grauen Fleckchen auf fuchsiggelbem



Grund. Auch weiße Eier mit rötlichbraunen und purpurnen Flecken und weiße mit nur geringer Andeutung von Flecken kommen bei diesen variablen Produkten nach FALLA u. a. (1966, S. 210) vor. Das spitzovale, glanzlose Exemplar des Zoologischen Museums Dresden erinnert an dunkelste *Campylorhynchus griseus*-Eier und läßt infolge seiner ganz dichten, gleichmäßig rötlichbraunen Wölkung fast nichts von der Grundfärbung erkennen. —  $k = 1,29$ .

*Ashbyia lovensis*. Dem Vogel entsprechend größer, sonst ähnlich den Eiern von *Epthianura*. Die rötlichbraunen Flecke stehen auf reinweißem Grund vor allem am stumpfen Ende, nach unten hin nur wenige (CAYLEY). S. A. WHITE (Emu 16, S. 166, 1917) findet die Eier rötlichweiß bis blaß fleischfarben, nach dem Ausblasen gelblichweiß, teils um den stumpfen Pol rötlichbraun gefleckt, teils sehr ähnlich *Melithreptus*-Eiern. Die Maße von WHITE ( $10,93 \times 10,45$  und ähnliche) können als zu klein oder verdrückt nicht in unsere Liste übernommen werden. (Auf Meliphagiden weist auch die Pinselzunge von *Ashbyia* und *Epthianura*, s. PARKER, Emu 73, S. 19 f., 1974.) —  $k = 1,33$ .

*Epthianura crocea crocea* (und *boweri*?) sowie *E. aurifrons*. Wie bei der folgenden Art. —  $k = 1,30$  bzw.  $1,33$ .

*Epthianura albifrons albifrons* (und *tasmanica*?). Wie alle Eier der Gattung oft von etwas kurzovaler Gestalt ( $k = 1,32$ ), mit leichtem Glanz. Auf weißem oder zart rosa gehauchtem Grund vorwiegend im oberen Viertel locker stehende, schwärzlichpurpurbraune kleine und winzige Punkte, die scharf abgegrenzt, nur da und dort heller umrandet sind. Gelegentlich zarte, unregelmäßig gestaltete Tüpfel von mehr rötlichbrauner Färbung oder ein wenig größere Fleckchen, zuweilen auch einzelne lilarote oder lavendelgraue, die jedoch stark zurücktreten. Vorherrschend sind Eier mit reinweißem Grund und einer lockeren Zone schwärzlicher Punkte, ungewöhnlich solche mit weiterer Fleckenverteilung.

*Epthianura tricolor*. Wie die vorige Art. —  $k = 1,32$ .

*Lamprolia victoriae victoriae*. Auf rosafleischfarbenem, bald weißlicherem, bald mehr rötlichem Grund stehen fast gleichmäßig verteilt dunkel nelkenrötliche oder schön rotviolette bis hellbraune kleine Fleckchen und Punkte, welche an den Rändern verwaschen sind. Bei rötlichen *Anthus trivialis*-Eiern gibt es eine ähnliche Varietät. Das Ei im Britischen Museum ist langoval ( $k = 1,39$ ), fast elliptisch und auf glanzlos rosaweißem Grund überall mäßig dicht mit kleinen und vorwiegend größeren, leicht verwischten lilaroten und blaßpurpurnen eckigen Flecken ohne bestimmte Gestalt gut gemischt besetzt.

Ein nach LAYARD (Ibis 1876, S. 149) ausgebliehenes, fast weißes Ei mit kleinen nelkenroten Flecken wurde wohl nicht gesammelt. Auch sind seine Maße nicht bekannt. —  $k = 1,33$ .

	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Ramphococcus melanurus rufiventris</i> (Bp.) (Sammlung Nehrhorn)	16,0	12,0	0,06	0,05	1,20	5,0%	SO-Mexico, Guatemala, Costa Rica, Panama
6 <i>Ramphococcus melanurus trinitatis</i> Lesson 16,3—17,5 × 12,6—13,1 = 0,07 g (nach BELCHER, Ool. Rec. 12, S. 36—39, 1932; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	16,8	13,0	0,068	0,05	1,49	4,6%	Trinidad, NO- u. S-Venezuela, NW-Brasilien, O-Columbien u. O-Ecuador (Kreuger: 1/1, 1/2 Trinidad)
2 <i>Ramphococcus melanurus albiventris</i> Sel. (nach Sammlung Schönwetter)	16,3	12,2	0,06	0,05	1,30	4,6%	Guayana (Surinam)
6 <i>Ramphococcus melanurus austerus</i> Zimmer (nach PINTO 1953)	18,0	13,0	—	—	1,62	—	O-Pará u. N-Maranhão (O-Brasilien) (Eier aus Pará)
4 <i>Ramphococcus melanurus melanurus</i> V. 15,0—16,3 × 11,3—12,0 = 0,06 g	15,7	11,8	0,06 (siehe Text)	0,05	1,15	5,2%	O-Brasilien (Pernambuco bis São Paulo)
58 <i>Polioptila caerulea caerulea</i> (L.) 14,2—15,6 × 10,7—13,0 = 0,050—0,057 g	14,6	11,3	0,055	0,055	0,98	5,6%	New York bis O-Nebraska, Golfküste, Florida
45 <i>Polioptila caerulea anoenissima</i> Grinnell 13,5—16,2 × 10,7—12,0 = 0,048—0,055 g (nach BENT 1949; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	14,3	11,4	0,050	0,054	0,95	5,3%	Californien, S-Nevada bis Colorado u. N-Mexico (Kreuger: c/5 aus Arizona)
32 <i>Polioptila caerulea obscura</i> Ridgway 12,9—15,6 × 10,6—11,9 (nach BENT 1949)	14,5	11,2	—	—	0,95	—	Südlichstes Niedercalifornien
44 <i>Polioptila melanura californica</i> Brewster 12,9—15,1 × 10,6—12,0 = 0,049—0,051 g (nach BENT 1949 u. THOMPSON; 4 nach R. KREUGER, briefl.)	14,4	11,5	0,050	0,053	0,98	5,2%	S-Californien bis NW-Niedercalifornien (Kreuger: c/4 aus San Pasqual, San Diego Co., Californien)
40 <i>Polioptila melanura melanura</i> Lawrence 12,2—15,2 × 10,6—11,5 (nach BENT 1949)	14,1	11,1	—	—	0,90	—	SO-Californien, Texas (Rio Grande-Tal) bis Mexico (Tamaulipas, Nuevo Leon) [= <i>plumbea</i> (Baird)]

	A	B	g	d	G	Reg	
9 <i>Poliophtila melanura margaritae</i> Ridgw. 14,8—15,5×11,0—11,9 (nach BENT 1949)	15,2	11,5	—	—	1,06	—	Südlichstes Niedercalifornien [= <i>abbreviata</i> Grinnell]
3 <i>Poliophtila leucogae</i> (Gundlach) 13,5—15,0×10,5—12,0 (nach GUND- LACH, Journ. f. Orn. 20, S. 410, 1872, u. NEHRKORN)	14,1	11,3	—	—	0,95	—	O-Cuba
5 <i>Poliophtila albiloris albiventris</i> Lawrence 13,2—15,2×10,7—12,7 (Cat. Britt Mus.)	14,2	11,7	—	—	1,00	—	Yucatan
7 <i>Poliophtila albiloris albiloris</i> Schaler & Salvin 13,2—15,5×10,7—12,7=0,055—0,065 g	15,0	11,5	0,060	0,059	1,05	5,7%	Guatemala u. Honduras
2 <i>Poliophtila plumbea superciliosus</i> Lawrence (nach NEHRKORN)			(wie <i>c. caerulea</i> )				SO-Mexico bis Panama [bei NEHR- KORN fälschlich <i>P. bilineata</i> (Bp.)] W-Columbien bis NW-Peru (MARCHANT: c/2—c/4, D <sub>30</sub> = c/3,23, W-Ecuador)
5 <i>Poliophtila plumbea bilineata</i> (Bp.) 13,7—14,9×11,6—12,2 (nach MARCHANT, Ibis 102, S. 381, 1900)	14,3	11,9	—	—	1,05	—	
2 <i>Poliophtila plumbea plumbeiceps</i> Lawrence (nach NEHRKORN)			(wie <i>caerulea</i> )				NO-Columbien, Venezuela (bei NEHRKORN: <i>schleri</i> Sharpe) Maranhão, Bahia
2 <i>Poliophtila plumbea atricapilla</i> (Sws.) 16,0×12,0—12,7 (nach VON IBERING)	16,0	12,3	—	—	1,28	—	[= <i>leucogastra</i> (Wied.)] SW-Mato Grosso, Sta. Catarina, Rio Grande do Sul, Uruguay, N- Argentinien, Paraguay, Bolivien
12 <i>Poliophtila damicola damicola</i> (Vieillot) 14,0—16,5×10,4—12,5=0,050—0,073 g (nach CAT. BRIT. MUS., Mus. Wien, HARTERT/VENTURI 1909, DINELLI 1922, SMYTH 1928)	15,1	11,3	0,058	0,058	1,02	5,7%	
57 <i>Tesia cyaniventer</i> Hodgson 16,8—19,1×12,0—13,6=0,065—0,085 g	17,4	12,9	0,075	0,059	1,55	4,8%	Garhwal, Nepal, Sikkim, Assam, SO-Tibet, Chin- u. Kachin Berge (= <i>Oligura</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
29 <i>Troglodytes superciliosus</i> (Bp.) 17,2—20,8×13,5—15,8 = 0,09—0,11 g (nach HOOGWERF; HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	18,9	14,4	0,094	0,060	2,05	4,6%	Java
18 <i>Oligoryctes castaneocoronatus castaneocoronatus</i> (Burton) 16,8—18,5×12,4—13,9 = 0,070—0,085 g	17,4	12,9	0,078	0,061	1,55	5,0%	Himalaja (N-Pandjab bis O-Assam), Khasia-, Naga- u. Cachar Berge (auch zu <i>Troglodytes</i> gestellt)
12 <i>Urosphena squameiceps</i> (Swinhoe) 14,5—17,4×12,4—14,0 = 0,07—0,09 g	16,6	13,0	0,080	0,065	1,40	5,6%	Ussuriland, (O-Mandschurei?) Korea, Japan (auch zu <i>Cettia</i> gestellt)
45 <i>Urosphena pallidipes pallidipes</i> (Blanford) 16,0—18,2×12,4—14,0 = 0,07—0,09 g (nach BAKER; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	17,1	13,1	0,077	0,059	1,50	5,1%	Sikkim bis O-Assam, China- u. Kachin Berge, Burma, südwestlich Manipur (Kreuger: Khasia Berge u. Sikkim; 1/2 + 1 <i>Cuculus p. poliocephalus</i> )
8 <i>Urosphena pallidipes osmastonii</i> (Hart.) 16,2—17,8×13,4—14,0 (nach BAKER 1932)	17,0	13,6	—	—	1,64	—	Insel Süd-Andaman (auch zu <i>Cettia</i> gestellt; bei BAKER: <i>Horornis, Homochlamys</i> )
19 <i>Cettia diaphana borealis</i> (Campbell) 17,2—21,2×14,0—15,3 = 0,09—0,12 g	19,2	15,0	0,110	0,065	2,20	5,0%	S-Ussuriland, Insel Askold, Korea, O- u. S-Mandschurei (= <i>Horornis</i> )
5 <i>Cettia diaphana sakhalinensis</i> (Yamashina) 16,5—17,8×13,0—14,0 (nach NETSCHAEV 1969, S. 174)	17,2	13,6	—	—	1,66	—	Sachalin u. Süd. Kurilen (bei NETSCHAEV: <i>Horornis diaphana viridis</i> Portenko)
45 <i>Cettia diaphana cantans</i> (Temminck & Schl.) 16,7—21,2×12,8—15,3 = 0,072—0,110 g (5 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	18,4	14,0	0,093	0,063	1,84	5,1%	Japan (Hokkaido bis Kjusiu, Tsushima, Sieben Inseln von Izu außer südlicherster (Kreuger: Fudschijama)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Cettia diphone diphone</i> (Kittl.) 15,8—17,2×12,5—13,7 (nach HARTERT, NEUKORN u. CAT. BRIT. MUS.)	16,4	13,0	—	—	1,42	—	Städteste Insel der Izu Gruppe, Vulkan Insel, Insel Bonin
60 <i>Cettia diphone canturians</i> (Swinhoe) 17,8—21,8×14,5—15,5 (nach LA TOUCHE, BAKER u. CAT. BRIT. MUS.)	19,8	14,7	—	—	2,15	—	O-China (Jangtse bis Tsinling Berge in Schensi) (auch = <i>Horreides</i> )
54 <i>Cettia fortipes pallidus</i> (Brooks)	17,4	13,1	—	—	1,54	—	Kaschmir, Murree-Gebiet in Pa- kistan
50 <i>Cettia fortipes fortipes</i> (Hodgson) 16,2—18,5×12,2—14,0 = 0,068—0,085 g	17,2	13,2	0,078	0,060	1,54	5,1%	Himalaja von Garhwal bis Assam; SO-Tibet; Chin- u. Kachin- gebirge, Schan Staaten in Burma (bei NEUKORN: <i>Horornis</i> ; = <i>Horreides</i> ; = <i>Homochlamys</i> )
5 <i>Cettia fortipes davidiana</i> (Verr.) 17,0—18,3×12,7—13,5 = 0,07—0,09 g	17,6	13,1	0,080	0,060	1,54	5,2%	S-Kansu, Tsinling Berge, Sze- tschwan (Tatsien-lu), NW-Fu- kien bis N-Laos u. Tonkin Taiwan (= <i>Horreides</i> )
6 <i>Cettia fortipes robustipes</i> (Swinhoe) 17,5×13,0 bis 19,0×13,7 (nach YAMASHINA 1938)	18,4	13,4	—	—	1,68	—	Java, Bali, Lombok [= <i>Horreides</i> ; <i>H. montana</i> (Horsf.) bei NEUKORN ist syno- nym]
80 <i>Cettia fortipes vulcania</i> (Blyth) 17,5—20,3×12,8—14,3 = 0,082—0,097 g (nach HOOGWERF; HEILBRUNNERS & HOOGWERF 1967)	19,5	13,4	0,088	0,059	1,81	4,9%	Garhwal, Kumaon, Nepal, Sikkim, Blutan, SO-Tibet, Yünnan, Szetschwan (= <i>Horreides</i> ) (Kreuger: c/4 von Garhwal)
x+4 <i>Cettia major major</i> (Horsf. & Moore) 16,4—18,3×13,0—13,9 = 0,08 g (nach BAKER; 4 nach R. KREUDER, briefl.)	17,7	13,6	0,078	0,056	1,69	5,0%	Himalaja (Garhwal bis Sikkim, Blutan, SO-Tibet) u. W-Assam, N vom Brahmaputra (= <i>Neor- nis</i> ; = <i>Horreides</i> )
8 <i>Cettia flavolinivora flavolinivora</i> (Hodgson) 16,0—18,5×12,4—13,7 = 0,075—0,095 g	17,3	13,0	0,085	0,066	1,50	5,7%	

	A	B	g	d	G	Rg	
x+4 <i>Cettia flavidinca intricata</i> (Hartert)? 16,1—18,0×11,8—13,0 (nach BAKER)	17,0	12,4	— (siehe Text)	—	1,34	—	NO-Burma (Bhamo), Tsinling Berge in Schensi (Eier von NO-Burma)
20 <i>Cettia acanthizoides brunescens</i> (Hume) 15,0—18,3×12,0—13,2 (nach BAKER)	17,0	12,8	—	—	1,44	—	Nepal, Sikkim bis O-Assam, Mani- pur u. Lushai Berge
1 <i>Cettia acanthizoides acanthizoides</i> (Verr.) (Cat. Brit. Mus., La Touche)	16,5	12,7	—	—	1,36	—	N-Yunnan, Sikang, Szetschwan, N-Fukien, Tsinling Berge
10 <i>Cettia acanthizoides concolor</i> (Ogilvie- Grant) 15,2×12,3 bis 18,2×12,5 (nach YAMA- SHINA 1938)	16,7	12,4	—	—	1,30	—	Taiwan (= <i>Horeites</i> )
30 <i>Cettia brunifrons brunifrons</i> (Hodgs.) 16,4—19,0×12,0—13,5 (nach OSMASTON u. BAKER)	17,9	13,0	—	—	1,58	—	Himalaja von Kumaon O bis N- Yunnan, SO-Tibet, N-Burma (= <i>Horeites</i> )
178 <i>Cettia cetti cetti</i> (Marm.) u. <i>orientalis</i> Tristram 16,5—19,8×12,5—14,5 = 0,09—0,12 g (28 Eier nach HÜE & ETCHÉCOPAR 1970, S. 661, bzw. ETCHÉCOPAR & HÜE, Les oiseaux du Nord de l'Afri- que, Paris, 1964, S. 450)	18,0	13,9	0,095	0,066	1,80	5,3%	S-Europa: Spanien, größter Teil Frankreichs, wo in Ausbreitung nach N, Korsika, Sardinien, Kreta bis Poltawa (Ukraine) u. Krim <i>orientalis</i> : Kleinasien bis Trans- kaukasien, N-Iran, Irak
3 <i>Cettia cetti salvatoris</i> Jordans 17,6—18,7×14,3—14,6 (nach Jour- DAIN, Munn leg., Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 3, S. 80, 1927)	18,1	14,5	—	—	1,95	—	Balearen (Mallorca)
52 <i>Cettia cetti albertensis</i> Sewertzow 17,2—20,0×13,9—15,6 (nach WOROBIEW u. JOURDAIN)	18,7	14,5	—	—	2,02	—	Untere Wolga, S-Ural, Kingen- steppe bis Turkestan, N-Afgha- nistan, Mittel- u. O-Iran (= <i>cet- tioides</i> Hume)
4 <i>Psamathia anae</i> Finsch & Hartl. (nach FINSCH, NEIRKORN u. Mus. Hamburg)	21,8	14,2	—	—	2,25	—	Palau Inseln

	A	B	g	d	G	R <sub>g</sub>	
2 <i>Bradypterus babocadla centralis</i> Neumann 17,6 × 13,7; 18,3 × 13,7 (n. SIEGLER 1950)	18,0	13,7	—	—	1,76	—	SO-Nigeria, S-Kamerun, Uello- Gebiet bis Ruanda u. NW-Tan- ganjika (Eier von Kumba, Kamerun)
— <i>Bradypterus babocadla oliponensis</i> Mad. (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 19,0	~ 14,0	—	—	~ 1,92	—	Vom Tschadsee bis Berg Kenia- Gegend
5 <i>Bradypterus babocadla babocadla</i> (V.) 19,0—20,6 × 13,4—14,4 (nach ROBERTS 1957)	19,7	14,0	—	—	2,00	—	S-Afrika, nordwärts bis S-Rhodo- sien u. Natal
2 <i>Bradypterus cinnamomeus cinnamomeus</i> (Rüppell) 20,5 × 15,6; 20,9 × 15,3 (nach DE BOURNONVILLE, briefl. 1973)	20,7	15,5	—	—	2,55	—	Abessinien bis Mittel-Kenia u., NO-Kongo (Eier von S-Kinangop, Kenia)
x   2 <i>Bradypterus cinnamomeus nigassae</i> Shelley 22,0 × 15,5 (nach BELCHER); 20,7 × 16,3; 19,3 × 16,3 (nach BENSON & PITMAN 1966)	21,0	15,9	—	—	2,74	—	Mittel-Tanganjika u. S-Kongo bis N-Rhodesien (Eier vom Niassaland)
2 <i>Bradypterus victorini</i> Sundevall 21,0 × 15,0; 20,8 × 15,3 (nach ROBERTS 1957)	20,9	15,3	—	—	2,50	—	SW-Kapland
4 <i>Bradypterus barratti manengubae</i> Serle 20,3—20,9 × 15,2—16,1 (nach EISENTRAUT) <i>Bradypterus barratti usambarae</i> Rechw. (nach PRAED & GRANT 1963)	20,6	15,7	—	—	2,54	—	W-Kamerun: Manenguba Berge
— <i>Bradypterus barratti granti</i> Benson 21,6 × 16,3; 21,1 × 16,8 (nach DE BOURNONVILLE, briefl.)	~ 19,5	~ 15,0	—	—	~ 2,28	—	SO-Kenia bis N-Niassaland u. O- N-Rhodesien (bei PRAED & GRANT: <i>Sadhuercus mariae</i> <i>usambarae</i> ) Niassaland von Vipya südwl., Chi- porone Berge in Port. O-Afrika (1/2 von Mhuje)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Bradypterus barratti priesti</i> Benson (nach ROBERTS 1957)	20,0	15,3			2,40		O-S-Rhodesien u. angrenzendes Port. O-Afrika
50 <i>Bradypterus thomacius kashmiricus</i> (Suschkin) u. <i>thomacius</i> (Blyth) $17,0-19,5 \times 12,8-14,5 = 0,08-0,12$ g	18,4	13,9	0,100	0,068	1,82	5,5%	<i>kashmiricus</i> : Himalaja von Kasch- mir bis Kumaon <i>thomacius</i> : Nepal bis Assam, S- Tibet, SW-Sikang
10 <i>Bradypterus thomacius przewalskii</i> (Suschkin) $16,6-18,6 \times 12,5-14,4 = 0,090-0,115$ g (nach SCHÖNWEITER in: STRESEMANN u. a., 1937)	17,9	13,7	0,100	0,071	1,73	5,8%	Tsingling Berge in Schensi, O-Nan- sehan, Kansu bis Szetschwan u. N-Yünnan (= <i>Tribura</i> ) (Eier von Kansu)
20 <i>Bradypterus thomacius suschkini</i> (Stegmann) $16,7-19,5 \times 11,5-13,7$ (nach TACZANOWSKI 1891)	18,4	13,1	—	—	1,66	—	S von O-Sibirien bis in das Balkan- Gebiet (= <i>Tribura</i> )
35 <i>Bradypterus major major</i> (Brooks) $17,3-19,3 \times 13,1-15,0$ (nach BAKER)	18,3	14,2			1,88	—	Kaschmir, Ladak, Garhwal (= <i>Tribura</i> )
5 <i>Bradypterus tacsanowskii tacsanowskii</i> (Swinhoe)	18,0	14,0	—	—	1,80	—	Von Krasnojarsk durch S-Sibirien bis Transbaikalien u. Ussuriland (= <i>Tribura</i> )
17,4—18,5 × 14,0 (nach TACZANOWSKI 1891)							
4 <i>Bradypterus tacsanowskii nictix</i> (Stresemann) $17,2-17,8 \times 12,9-13,3 = 0,080-0,085$ g	17,6	13,1	0,083	0,063	1,54	5,4%	N-Kansu (Sining-Gebiet) bis N- Szetschwan (bei VAURIE syn. <i>tacsanowskii</i> ) (Eier aus N-Kansu)
200 <i>Bradypterus latroventris latroventris</i> (Hodgson) $16,9-19,9 \times 13,5-15,2 = 0,09-0,12$ g	18,2	14,3	0,105	0,070	1,92	5,5%	Nepal bis Assam, Chin Berge (W- Burma), SO-Sikang, Yünnan, N- Tonkin (= Annam) [= <i>Tribura</i> <i>maudslayi</i> (Brooks)]
4 <i>Bradypterus seebohmi melanorhynchus</i> (Rieckhoff) $19,0-20,0 \times 14,0-15,0$ (nach YAMA- SHINA & YAMADA 1937)	19,4	14,5			2,08		Taiwan (bei YAMASHINA 1938 u. HACHISUKA & UDAGAWA 1951: <i>Tribura latroventris</i> subsp.)



	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Bradypterus palliseri</i> (Blyth) 21,1—22,4 × 16,0—16,7 = 0,14—0,16 g (nach BAKER; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	22,0	16,2	0,148	0,072	2,97	5,0%	Ceylon (= <i>Elaphornis</i> ; = <i>Tri- buria</i> ) (Kreuger: o/2 von Walgumpala)
— <i>Rhopophilus pekinensis pekinensis</i> (Swinhoe) 18,5—21,5 × 13,3—15,7 (nach LA TOUCHE)	20,0	14,5	—	—	2,15	—	S.-Mandschurei, Korea?, nördl. China süd-w. bis Schensi, SO- Mongolei
2 <i>Rhopophilus pekinensis albosuperciliaris</i> Hume & Henderson 18,2 × 14,7 = 0,112 g; 19,5 × 15,0 = 0,113 g (nach SILLEM, Org. Club Nederl. Vogelk. 7, S. 30, 1934; DE VRIES)	18,8	14,8	0,112	0,070	2,10	5,3%	O-Turkestan (Tarim-Becken von Yarkand ostwärts, Lob-nor, Zai- dam)
10 <i>Schoenicola platyura platyura</i> (Jordan) 19,0—20,0 × 14,1—15,3 (nach BAKER)	19,4	14,8	—	—	2,15	—	SW-Indien von Belgaum süd- wärts bis Kerala
2 <i>Schoenicola platyura alerinae</i> (Heuglin) 18,0—18,5 × 12,5—13,7 (nach BENSON 1940)	18,3	13,1	—	—	1,81	—	Sierra Leone bis Abessinien, Kenia, Tanganjika, N.-Niassaland, N- Rhodesien, S.-Kongo, N.-Angola
27 <i>Locustella fuscicollata</i> (Gray) 20,3—25,0 × 15,2—17,6 = 0,16—0,19 g (n. KURODA, (KOBAYASHI, Tori 7, 1932) in HARTERT-STEINBACHER 1934; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	22,0	16,5	0,165	0,078	3,10	5,5%	O-Sibirien vom Ob (Nowosibirsk) bis Sachalin, Kurilen, Hok- kaido, Ussuriland, Korea, N- Mandschurei (Kreuger: 1/4 Hokkaido)
177 <i>Locustella luscinioides luscinioides</i> (Savi) 17,5—21,5 × 13,6—15,4 = 0,10—0,14 g	19,5	14,4	0,116	0,071	2,08	5,5%	Holland, Mitteleuropa, Polen bis Wolga, S bis Spanien, Algerien, Kreta, Rumänien
3 <i>Locustella luscinioides fusca</i> Sewertzow 18,5—19,3 × 13,5—14,1 (nach SCHNIT- NIKOW, Die Vögel von Ssemirjetchja, Moskau, 1949, S. 490, russisch)	18,8	13,8	—	—	1,88	—	Kirgisensteppe bis Saissan-nor u. Tianschan (Eier von Semiretschje)

	A	B	g	d	G	Rg	
125 <i>Locustella fluviatilis</i> (Wolf) 18,0—22,3 × 14,0—16,8 = 0,11—0,15 g	20,3	15,1	0,127	0,073	2,36	5,2%	Mecklenburg, Thüringen, Bayern, O-Österreich, Ungarn, N-Jugo- slawien (Save), ostw. durch Polen, SO-Finland, Onegasee, Ural u. SW-Sibirien
4 <i>Locustella certhiola sparsistriata</i> Meise 17,8—18,5 × 13,2—13,6 = 0,09—0,10 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,1	13,4	0,092	0,065	1,73	5,9%	Sibirien S von etwa 60° n. Br. vom Irtysch bis Transbaikalien, Ober- Amur, N-Zentral-Mongolei (Kreuger: c/4 vom Jenissei)
34 <i>Locustella certhiola certhiola</i> (Pallas) 18,3—19,7 × 13,2—14,5 = 0,09—0,12 g	18,8	13,8	0,105	0,071	1,82	5,7%	Amurland (außer N u. äußerstem W) Ussuri-Gebiet, Mandschurei (S bis N-Hopeh?)
10 <i>Locustella ochotensis ochotensis</i> (Midd.) 19,0—21,4 × 14,2—14,8 (nach TACZA- NOWKI 1891 u. KURODA in: HARTERT- STEINBACHER)	20,2	14,5	—	—	2,20	—	Kamtschatka, Kommandeur In- seln, Küste des Ochotskischen Meeres, Sachalin, Kurilen (ob Unterart von <i>certhiola</i> ?)
44 <i>Locustella ochotensis pleskvi</i> Tacz. 19,2—23,0 × 14,5—16,2 = 0,13—0,14 g [nach ISHIZAWA (Tori 8, S. 67—71, 1933), s. KURODA in: HARTERT- STEINBACHER, YAMASHINA 1938; 4 n. R. KREUGER, briefl.]	21,0	15,5	0,136	0,081	2,61	5,4%	Kiuschiu, Sieben Inseln von Izu, Korea (Kreuger: 1/4 von Miyahejima, Sieben Inseln von Izu)
331 <i>Locustella naevia naevia</i> (Bodd.) 16,1—20,3 × 12,5—14,8 = 0,08—0,12 g (zum Teil nach VERHEYEN 1967, S. 239)	17,8	13,6	0,102	0,073	1,73	5,9%	S-Finland, Onegasee u. Wologda (N-Rußland), südwestwärts bis SO-Schweden, Mitteleuropa, England, südwärts bis N-Süd- europa u. zur Krim
20 <i>Locustella naevia straminea</i> (Sewertzow) 16,9—19,0 × 12,7—14,3 = 0,090—0,125 g	17,9	13,6	0,100	0,072	1,70	5,9%	Ural bis Altai, Transkaspien, Turkestan

	A	B	g	d	G	Rg	
60 <i>Locustella lanceolata</i> (Temminck) 16,4—18,6×12,8—14,2 = 0,08—0,11 g (zum Teil n. KOBAYASHI, Tori 7, 1931, u. Tori 8, 10—21, 1933)	17,6	13,3	0,090	0,067	1,60	5,6%	Von Gebieten westl. des Urals O durch Sibirien bis Kamtschatka, Hokkaido, Ussuriland, Korea, Mandschurei, Amurland
90 <i>Luscinida melanopogon melanopogon</i> (Temminck) 16,3—19,0×12,3—14,0 = 0,078—0,095 g	18,0	13,2	0,085	0,062	1,60	5,3%	S- u. O-Spanien, Balearen, S- Frankreich, Italien, Dalmatien, Ungarn, Balkanhalbinsel, NO- Tunesien
— <i>Luscinida melanopogon minima</i> Mad. (nach O. BAMBURA)				(wie <i>melanopogon</i> )			Wolgä-Delta, W-Turkestan, Trans- kaspion, Kirgisiensteppe, Irak, Iran, Beludschistan, NW-Indien
16 <i>Phragmatidicola aedon aedon</i> (Pallas) 21,5—23,8×15,5—16,8 = 0,14—0,17 g	22,5	16,0	0,158	0,076	3,00	5,3%	Sibirien vom Ob (Nowosibirsk bis Transbaikalien), N-Mongolei (= <i>Arundinax</i> ; auch zu <i>Acroce- phalus</i> )
27 <i>Phragmatidicola aedon rufescens</i> Stegmann (19,7 einmal) 20,7—23,0×14,4—17,0 = 0,12—0,15 (einmal 0,18) g (nach YAMASHITA 1939; 23 nach R. KREUER, briefl.)	21,7	15,7	0,138	0,072	2,78	5,1%	Amur- u. Ussuriland, Mandschurei, S bis Hoppel (KREUER: 2 c/5, 1 c/6, 1/3 u. 1/4 vom Ussurigebiet)
167 <i>Acrocephalus paludicola</i> (Vieillot) 15,0—19,0×11,8—14,8 = 0,073—0,100 g (33 n. HELLERBECKES, Limosa 40, S. 121, 1967; 28 n. HEISE 1970; 6 n. R. KREUER, briefl.)	17,2	13,0	0,085	0,068	1,49	5,9%	Mittel- u. S-Europa, NW-Afrika [= <i>aquaticus</i> (Temm.)] (KREUER: c/6 Brandenburg)
250 <i>Acrocephalus schoenobaenus</i> (L.) 15,7—20,5×12,4—15,0 = 0,08—0,11 g	17,8	13,4	0,098	0,072	1,65	5,9%	Europa außer dem S u. der Schweiz, Sibirien, Aralsee, Altai, Tianschan, Algerien [bei Nem- kurs: <i>phragmitis</i> (Bechst.)]

	A	B	g	d	G	Rg	
70 <i>Acrocephalus bistrigiceps</i> (Swinh.) 14,6—17,5 × 11,8—13,7 = 0,07—0,09 g (5 nach R. KREUGER, briefl.) (Taf. 7, Fig. 9; zu klein, kleiner als bekanntes Minimum)	16,2	12,6	0,077	0,067	1,33	5,8%	SO-Transbaikalien, Amurland, Mandschurei, NO-China (Hopeh, unterer Jangtse?), Korea, Sa- chalin, Hokkaido, Hondo (Kreuger: c/5 von Hokkaido) N-Afghanistan, NW-Indien (Kurram- u. Khagan Tal)
12 <i>Acrocephalus concinns harringtoni</i> Witherby 17,5—18,0 × 12,3—13,1 (nach BAKER)	17,7	12,8	—	—	1,50	—	
66 <i>Acrocephalus concinns hokuro</i> Whistler 14,4—19,0 × 12,1—14,1 = 0,06—0,09 g	17,0	13,0	0,073	0,057	1,47	5,0%	Kaschmir (bei BAKER 1924: A. a. <i>agricola</i> Jerdon)
13 <i>Acrocephalus concinns stewarti</i> Baker 14,9—16,9 × 11,8—12,3 (nach BAKER)	15,9	12,1	—	—	1,20	—	NO-Assam (Lakhimpur)
26 <i>Acrocephalus agricola brevipennis</i> (Sewertzow) 15,7—19,1 × 11,6—14,0 = 0,07—0,10 g	17,5	12,8	0,078	0,060	1,47	5,3%	S-Ukraine, Krim, Ural Fluß, Transkaspien, Kirgisensteppe, Altai, Iran, Turkestan (bis Orok- nor u. Tsaidam?), Himalaja (bis Nepal) (= a. <i>agricola</i> Jerd.)
60 <i>Acrocephalus dumetorum</i> (Blyth) 16,3—19,6 × 12,7—15,0 = 0,08—0,11 g	17,8	13,6	0,093	0,066	1,68	5,5%	Estland, S-Finnland, Wologda u. N-Ukraine ostw. bis W-Jakutien u. Irkutsk; Transkaspien, O- iran, Turkestan, N-Afghanistan
250 <i>Acrocephalus palustris</i> (Bechstein) 17,0—21,0 × 12,0—14,9 = 0,08—0,12 g	18,9	13,8	0,102	0,068	1,85	5,5%	Europa (ohne den SW), Trans- kaspien
405 <i>Acrocephalus scirpaceus scirpaceus</i> (Hermann) 16,0—21,4 × 12,4—14,9 = 0,075—0,112 g (155 nach VERHEYEN 1967, S. 244)	18,4	13,6	0,094	0,065	1,75	5,4%	Europa, Marokko, N-Algerien [bei NEBBKORN: <i>streperus</i> (V.)]
4 <i>Acrocephalus scirpaceus fuscus</i> (H. & E.) 19,6—19,9 × 13,8—13,9 = 0,09 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,7	13,8	0,091	0,058	1,94	4,7%	Von Orenburg u. Wolgamündung bis Tianschan u. Iran, südl. bis Palästina (Kreuger: 1/4 Orenburg = Tschkalow)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 <i>Acrocephalus baeticatus cinnamomeus</i> Rehw. (nach LYNES 1925)	16,3	12,7	— (siehe Text)	— (Text)	1,36	—	Tschadsee u. S-Sudan bis S-Rhodesien u. Angola (LYNES: c/2, c/3 von Darfur)
x+2 <i>Acrocephalus baeticatus suahelicus</i> Grote (nach NEHRKORN, Grote leg.)	18,0	13,0	— (siehe Text)	— (Text)	1,57	—	Ostafrikan. Küstengebiet von S-Kenia bis Natal, Niassaland (außer SW)
x+34 <i>Acrocephalus baeticatus baeticatus</i> (V.) u. <i>hallaue</i> White (auch <i>suahelicus</i> Grote?)	17,8	13,2	0,081 (siehe Text)	0,060 (Text)	1,59	5,1%	[Eier von S-Tanganyika (Mikindani)] S-Afrika von S-Rhodesien südwärts <i>hallaue</i> : SW-Afrika
25 <i>Acrocephalus stentoreus stentoreus</i> (Jerd.) 19,5—24,8 × 15,5—17,6 = 0,14—0,19 g	21,8	16,1	0,160	0,079	2,90	5,5%	Eritrea, Ägypten, Palästina (auch = <i>arundinaceus stentoreus</i> )
60 <i>Acrocephalus stentoreus brunescens</i> (Jerd.)	22,7	15,9	—	—	2,95	—	Transkaspien, O- u. S-Iran, Turkistan, Afghanistan, Beludschistan, N- u. W-Indien
21,3—24,3 × 15,0—16,7 (nach BAKER) 8 <i>Acrocephalus stentoreus meridionalis</i> (Legge)	20,6	15,2	—	—	2,45	—	Ceylon
30 <i>Acrocephalus stentoreus amyaee</i> Baker 18,3—23,0 × 14,1—16,3 (nach BAKER)	20,6	15,0	—	—	2,40	—	N-O-Indien (Ebene u. Sub-Himalaja) von Garhwal bis Assam, N-Burma
20 <i>Acrocephalus stentoreus siebersi</i> Salomonsen 18,2—21,3 × 14,1—15,7 = 0,10—0,13 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	19,9	14,6	0,117	0,070	2,13	5,5%	Java (auch als Unterart von <i>A. arundinaceus</i> aufgefaßt)
5 <i>Acrocephalus stentoreus meyeri</i> Stresemann 19,7—21,5 × 13,7—15,5 = 0,09—0,11 g	20,3	14,3	0,105	0,063	2,10	5,0%	Neu Britannien (Vuatom)

	A	B	g	d	G	Rg	
56 <i>Acrocephalus stentoreus australis</i> Gould 17,5–21,4 × 13,5–15,5 = 0,10–0,14 g	20,3	14,6	0,120	0,072	2,21	5,5%	Australien u. Tasmanien (= <i>longirostris</i> Gould)
336 <i>Acrocephalus arundinaceus arundinaceus</i> (L.) 20,4–25,2 × 15,1–17,5 = 0,13–0,21 g (186 nach VERHEYEN 1907, S. 240)	22,9	16,4	0,177	0,082	3,15	5,6%	Mittel- u. S-Europa, nordwärts bis S-Finnland u. S-Schweden, NW- Afrika, Kleinasien, N-Palästina, Transkaukasien, NW-Iran, SW- Sibirien
5 <i>Acrocephalus arundinaceus zarudnyi</i> Hartert 21,5–24,0 × 16,0–16,2 (nach JOHAN- SEN 1907 aus DEMENTIEW u. a. 1954, S. 277)	22,8	16,1	—	—	3,04	—	O-Wolga Steppe, W-Sibirien ostw. bis Altai u. Tarim Becken, südw. im W bis Halbinsel Mangschlak am Kaspischen Meer u. Aralsee
23 <i>Acrocephalus arundinaceus griseldis</i> (Hartlaub) 18,2–21,2 × 13,9–15,3 (nach JOURDAIN)	19,5	14,6	—	—	2,10	—	Basra u. Fao im Irak, südsw. etwa bis Bagdad (= <i>babylonicus</i> Tiehursst)
114 <i>Acrocephalus arundinaceus orientalis</i> (Temm. & Schl.) 19,4–23,4 × 14,3–16,5 = 0,13–0,19 g	21,2	15,4	0,145	0,078	2,60	5,6%	N-Mongolei bis SO-Sibirien, Man- dschurei, Korea, China S bis Jangtse, Kansu (auch als Rasse von <i>stentoreus</i> oder als besondere Art angesehen)
46 <i>Acrocephalus lusciniu syriac</i> (Kittlitz) 19,5–24,5 × 14,5–16,5 (nach YAMA- SHINA, Tori 7, S. 393–413, 1932; J. H. BRANDT; 2 nach R. KREUGER, briefl.)	21,6	15,8	0,141	0,075	2,73	5,3%	Inseln Truk u. Ponapé in den Carolinen [Kreuger: Truk Atoll (Moen)]
2 <i>Acrocephalus lusciniu rehsei</i> (Finsch) (nach NEHRKORN)	21,0	15,0	—	—	2,40	—	Insel Nauru in Micronesien
6 <i>Acrocephalus familiaris</i> (Rothschild) 19,4–21,3 × 14,4–16,0 = 0,115–0,140 g	20,1	15,0	0,125	0,070	2,35	5,3%	Hawaii Inseln: Nihoa; auf Laysan ausgestorben

	A	B	g	d	G	Rg	
14 <i>Calamocichla rufescens rufescens</i> (Sharpe & Bouvier) 18,5—20,2 × 13,5—15,3 = 0,08—0,12 g (zum Teil nach BATES, 9 n. BANNER- MAN bzw. SIEBLE, Ool. Rec. 27, S. 12—13, 1953)	19,6	14,9	0,105	0,067	2,22	5,3%	W-Afrika von SW-Nigeria bis Mittel- u. N-Kongo (Ubangi), süd-w. bis N-Angola (SIEBLE: 8 aus SW-Nigeria, 1 aus N-Kamerun)
3 <i>Calamocichla rufescens nilotica</i> Neumann 20,3—21,2 × 15,1—15,5 (nach CHAPIN)	20,8	15,3	—	—	2,44	—	S-Sudan, O- u. SO-Kongo, W- Kenia, Teile N-Rhodesiens (Eier von Paradijs am Uelle)
— <i>Calamocichla gracilirostris parva</i> (Rehw.) (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 20,0	~ 15,0	—	—	~ 2,30	—	S-Kenia
6 <i>Calamocichla gracilirostris lephorhyncha</i> (Rehw.) 17,0—19,8 × 13,0—14,5 = 0,075—0,105 g	18,0	13,7	0,090	0,064	1,73	5,2%	O-Afrika von NO-Kenia bis Mo- gambique [Nankoren u. CAT. Brit. Mus. auch: <i>Bradypterus</i> <i>brachypterus</i> (V.)]
x 1-2 <i>Calamocichla gracilirostris zabensis</i> Neumann (nach BELCHER 1930 u. BENSON 1944)	18,0	13,5	—	—	1,67	—	Inland O-Afrikas von Teilen Kenias bis N-Rhodesien (außer dem W), SO-Kongo, SO-S-Rhodesien, Su- luland, Küstengebiet von Natal, O- u. NO-Transvaal (Eier vom Niassaland)
28 <i>Calamocichla gracilirostris gracilirostris</i> (Hartl.) 17,3—23,8 × 12,8—15,7 = 0,09—0,10 g (nach LAYARD, CAT. BRIT. MUS., SKIN- NER, ROBERTS 1957; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	19,1	14,5	0,092	0,064	2,13	5,4%	Inner-Natal, Orange-Freistaat, Transvaal, Kapland (= <i>Calam- mornis</i> ; jetzt oft zu <i>Acercephalus</i> ) (Kreuger: 1/2 aus Natal)
16 <i>Calamocichla newtoni</i> (Hartl.) 19,0—21,8 × 14,0—15,7 = 0,10—0,13 g (4 nach RAND 1936)	20,3	14,6	0,115	0,067	2,23	5,1%	Madagaskar

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Chloropeta natalensis batesi</i> Sharpe 16,5—18,0 × 12,0—13,5 (nach BATES; 2 nach SERLE 1950)	16,9	12,9	—	—	1,47	—	Kamerun u. N-Kongo, ostw. bis Albertsee (Eier von Kamerun)
3 <i>Chloropeta natalensis marseica</i> Fischer & Reichenow 17,5—17,7 × 13,4—14,0 (nach SERLE, Ibis 1943, S. 64)	17,5	13,8	—	—	1,72	—	Abessinien bis NO-Kongo, Tan- ganjika
6 <i>Chloropeta natalensis similis</i> Richmond 18,0—19,0 × 13,3—13,5 (nach BELCHER Ool. Rec. 22, S. 57, 1948; 2 nach BENSON & PITMAN 1966)	18,2	13,6	—	—	1,76	—	Kenia
2 <i>Chloropeta natalensis major</i> Hartert 16,8—17,3 × 13,7—14,0 (nach PRIGOG- GINE)	17,1	13,9	—	—	1,70	—	Kinshasa u. O-Kongo bis Mittel- Angola u. N-N-Rhodesien (1 Ei von Itombwe, O-Kongo)
21 <i>Chloropeta natalensis natalensis</i> Smith 17,3—19,0 × 12,0—14,0 (nach NEHM- KORN, BELCHER, ROBERTS 1957)	18,1	13,3	—	—	1,68	—	Niassaland, O-S-Rhodesien, O- Transvaal, Süluland, O-Kapland
4 <i>Sphenocrus afer transvaalensis</i> C. Grant 21,6—23,5 × 16,0—16,3 (nach NEHM- KORN u. PRIEST)	22,5	16,1	—	—	3,08	—	Transvaal (außer SO) u. O-S-Rho- desien
3 <i>Sphenocrus afer natalensis</i> Shelley 21,6—22,1 × 16,5 (nach CHUBB)	21,8	16,5	—	—	3,15	—	Natal, Oranji-Freistaat u. SO- Transvaal
7 <i>Sphenocrus afer afer</i> (Gmelin) 22,0—23,5 × 15,0—16,0 (CAT. BRIT. MUS. u. NEHRKORN)	22,8	15,6	—	—	2,95	—	Westl. u. südl. Kapland [= <i>africanus</i> (Gmelin)]
5 <i>Achaetops pygmaeops</i> (P. Slater) 21,0—21,7 × 15,3—15,5 = 0,133—0,145 g (nach SCHÖNWETTER in HOESCH & NIETHAMMER)	21,3	15,4	0,138	0,074	2,70	5,1%	SW-Angola, SW-Afrika (= <i>Achaetops</i> ; = <i>Sphenocrus</i> ) (c/3 vom Damaraland)



	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Melocichla mentalis mentalis</i> (Fraser) 20,5 × 15,3 bis 24,1 × 16,2 (nach STERLE)	22,5	15,7	—	—	2,83	—	Portug. Guinea bis N-Kongo (Ubangi), Niassaland, N-Rhodesien u. Angola (Eier von Nigeria)
2 <i>Melocichla mentalis amauroua</i> (Pelzelin) 21,5 × 16,0; 22,4 × 16,1 (nach CHAPIN)	22,0	16,1	—	—	2,81	—	S-Sudan, N-Uganda, O-Kongo (Eier vom Uelle-Gebiet)
— <i>Melocichla mentalis orientalis</i> (Sharpe) (nach BELCHER)	24,0	16,5	—	—	3,36	—	O-Tanganjika bis O-S-Rhodesien (nicht Gebirge), südlichstes Niassaland (Eier vom Niassaland)
408 <i>Hippolais icterina icterina</i> (Vieillot) 17,0—21,5 × 12,4—15,0 = 0,08—0,11 g (158 nach VERHEYEN 1967, S. 247)	18,4	13,6	0,095	0,066	1,70	5,5%	Europa (außer dem SW, dem NO u. äußersten N), südl. W-Sib- rien, Transkaukasien, N-Iran
100 <i>Hippolais polyglotta</i> (Vieillot) 16,1—19,8 × 12,2—14,5 = 0,06—0,10 g	17,8	13,3	0,084	0,063	1,60	5,3%	Frankreich, Spanien, Portugal, Italien, Istrien, Marokko, N- Algerien, Tunesien
100 <i>Hippolais olivaceorum</i> Gould 17,3—22,5 × 13,5—15,7 = 0,110—0,145 g	20,0	14,8	0,125	0,068	2,25	5,5%	S-Dalmatien bis Griechenland, Bulgarien, Türkei, W- u. S- Kleinasien, N-Palästina, N-Iran (= <i>Iduna</i> )
86 <i>Hippolais languida</i> (Hempr. & Ehren- berg) 17,0—20,0 × 12,7—14,5 = 0,08—0,10 g (35 aus DEMENTIEW u. a., 1954, S. 318 nach SARUDNY 1896; 18 nach HÜE & ETCHÉCOFFAR 1970, S. 684; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	18,6	13,7	0,094	0,064	1,79	5,3%	Syrien, Palästina bis Iran, Aralsee, W-Tianschan, N-Beludschistan (Kreuger: c/3 von Jericho, Pa- lästina)
3 <i>Hippolais pallida reiseri</i> Hilgert 18,4—18,7 × 13,5—13,6 = 0,08 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,5	13,5	0,079	0,055	1,74	4,5%	S-Algerien u. Air bis Zinder in S- Sahara (Kreuger: c/3 Négrine, Algerien)
75 <i>Hippolais pallida opaca</i> (Cab.) 17,0—20,0 × 12,3—15,0 = 0,075—0,100 g	19,2	13,4	0,088	0,060	1,77	5,0%	N-Tunesien, N-Algerien, Marokko, S- u. Mittel-Spanien

	A	B	g	d	G	R <sub>g</sub>	
2 <i>Hippoboscus pallida pallida</i> (H. & E.) (Museum A. Koenig, Bonn)	17,3	13,2	0,083 (siehe Text)	0,062	1,54	5,4%	Unter-Ägypten vom Suez-Kanal bis Alexandria und Beni Suef (= Iduna) SO-Europa, Kleinasien, Palästina, Transkaukasien, Iran, ostwärts bis Aralsee, W-Transschan, N- Afghanistan
200 <i>Hippoboscus pallida elaeica</i> Lindermayer 15,4—19,5 × 11,8—14,2 = 0,06—0,10 g	15,8	12,5	0,065	0,057	1,27	5,1%	Von Leningrad, Tjumen (W-Sibi- rien) u. 61° n. Br. am Jenissei südwärts bis Tula, S-Ural, Kir- gisiensteppe, Altai (u. SO- Transkaukasien) [= scita (Evers- mann)]
70 <i>Hippoboscus caligata caligata</i> (Licht.) 14,0—17,2 × 11,3—13,5 0,055—0,075 g	15,8	12,3	0,065	0,056	1,23	5,0%	Iran, Transkaukasien, Afghanistan bis Sind u. W-Pandschab, Tur- kestan bis W-Tarim-Becken (= Iduna)
200 <i>Hippoboscus caligata rana</i> (Sykes) 14,4—18,0 × 11,0—13,3 = 0,055—0,075 g (nach BAKER 1933, S. 403)	20,7	15,2	0,118	0,066	2,45	4,5%	Indien (bei Neukorn: <i>Chaeto- cerus torusoides</i> (Blyth) (Kreuger: 1/3 u. 2/2 N-Bihar)
21 <i>Chaetornis striatus</i> (Jerdon) 19,0—22,0 × 14,4—15,9 = 0,11—0,13 g (Cat. Brit. Mus., Neukorn; 7 nach R. KRAEGER, briefl.)	20,3	15,2	0,130	0,073	2,40	5,4%	O-Madagaskar (= <i>Ellisia</i> )
50 <i>Nesillas typicus typicus</i> (Hartlaub) 18,4—22,1 × 14,0—16,5 = 0,11—0,15 g	20,6	15,3	—	—	2,47	—	SW-Madagaskar
10 <i>Nesillas typicus lantz</i> (Grandidier) 19,0—21,6 × 14,7—16,0 (nach Cat. Brit. Mus. u. Neukorn)	20,1	15,0	—	—	2,35	—	Anjouan (Comoren)
4 <i>Nesillas typicus longicaudatus</i> (Newton) 19,5—21,0 × 14,8—15,0 (nach BENSON)	(von BENSON & PENNY 18,6	14,7	—	—	2,08	—	Aldabra (Seychellen) SW-Madagaskar (ARRETT: e/3 Mangoky-Fluß)
3 <i>Thamnomis chloropetoides</i> (Grandidier) 18,4—18,7 × 14,5—14,8 (nach ARRETT 1972)							

	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Bebrornis rodericanus</i> (Newton) (Britisches Museum)	17,8	12,4	—	—	1,44	—	Insel Rodriguez
6 <i>Megalurus pryori pryori</i> (Seeböhm) 18,0—19,5×14,0—14,5 (nach YAMASHINA 1938)	19,1	14,3	—	—	2,00	—	Japan (Hondo) (= <i>Bradypterus</i> ; = <i>Tribura</i> )
82 <i>Megalurus palustris toklae</i> (Blyth) 20,2—25,3×16,0—17,5 (nach BAKER)	22,4	16,6	—	—	3,23	—	Zentral-Indien, Assam, Burma, Yunnan, Siam, Annam (bei BAKER 1933: <i>p. palustris</i> Horst.)
127 <i>Megalurus palustris palustris</i> Horst. 20,8—25,2×15,7—18,1 = 0,15—0,21 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	23,4	17,0	0,169	0,074	3,40	5,0%	Java
10 <i>Megalurus timoriensis tweeddalei</i> McGregor 20,3—22,0×15,2—16,3 (NEHRKORN, Og.-GRANT, Sammlung Brit. Mus.)	21,0	15,5	—	—	2,60	—	Philippinen (Luzon, Marinduque, Mindanao, aber s. PARKES, Bull. Brit. Orn. Club 90, S. 111—115, 1970)
20 <i>Megalurus timoriensis macurus</i> (Salvad.) 20,5—25,5×15,5—17,0 = 0,140—0,185 g (Sammlung NEHRKORN)	22,6	16,0	0,155	0,074	2,98	5,2%	(= <i>ruficeps</i> Tweeddale) SO-Neuguinea
5 <i>Megalurus timoriensis interscapularis</i> Scl. 20,5—25,2×15,5—17,0 = 0,15—0,17 g (NEHRKORN, Museum Wien, Sam- mlung Dr. Heinrich)	21,8	15,9	0,155	0,076	2,84	5,5%	Neu Britannien, Neu Hannover
3 <i>Megalurus timoriensis alisteri</i> Mathews (nach North)	20,3	14,7	— (siehe Text)	—	2,25	—	Australien (ohne den S) (bei North: <i>galactotes</i> T.)
3 <i>Megalurus albobimatus papuensis</i> Junge 18,9—19,5×14,1—14,4 (nach RAND 1938)	19,1	14,2	—	—	1,97	—	Mittlerer Fly Fluß in S-Neuguinea
34 <i>Megalurus gramineus gramineus</i> (Gould) 16,7—19,5×12,5—14,7 = 0,10—0,11 g (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	18,6	13,5	0,102	0,071	1,72	5,9%	Australien von Queensland bis Tasmanien (Kreuger: c/4 von Tasmanien)

	A	B	g	d	G	Rg	
59 <i>Cincloramphus cruralis</i> (Vig. & Horsf.) 21,0—25,9×15,7—18,0 = 0,16—0,19 g (NORTH, CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN; 8 n. SERVenty & WHIT- TELL 1967, S. 317; 6 n. R. KREUGER)	23,5	17,0	0,176	0,077	3,61	4,9%	Australien (Kreuger: 2 c/3 Burrenbilla, Queensland)
65 <i>Cincloramphus mathewsi</i> Iredale 19,3—22,5×14,7—16,5 = 0,13—0,15 g (7 nach SERVenty & WHITTELL; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	21,3	15,7	0,140	0,073	2,80	5,0%	Australien [= <i>rufescens</i> (Vig. & Horsf.)] (Kreuger: c/3 Burrenbilla, Queensland)
2 <i>Eremionis carteri</i> North 17,0—18,0×12,0 (nach WHITE)	17,5	12,0	—	—	1,31	—	Mittl. u. nördl. W.-Australien, Monte Bello- u. Barrow Inseln, SW-Queensland (FORD 1974) (Eier von Barrow)
— <i>Boulderia punctata ventiae</i> Kemp 18,0×14,0—14,5 (nach OLIVER 1955)	18,0	14,3	—	—	1,97	—	Neuseeland (Nordinsel)
7 <i>Boulderia punctata punctata</i> (Qu. & Gaim.) (u. caudata (Buller)?) 19,0—21,0×14,0—15,0 = 0,12—0,14 g (nach Museum Wien u. OLIVER 1955)	20,1	14,8	0,130	0,079	2,32	5,7%	Neuseeland (Südinsel) <i>caudata</i> : s. übernächste Form
3 <i>Boulderia punctata stewartiana</i> Oliver 21,8—24,0×15,4—15,8 (nach OLIVER 1955)	22,8	15,7	—	—	3,02	—	Stewart Insel bei Neuseeland
3 <i>Boulderia punctata caudata</i> (Buller) 21,5—24,5×16,5 (nach OLIVER 1955)	23,2	16,5	—	—	3,41	—	Snares Inseln bei Neuseeland
— <i>Boulderia rufescens</i> (Buller) (nach OLIVER 1955, S. 468)	20,0	17,0	—	—	3,08	—	Chatham Inseln (wohl ausgestor- ben)
4 <i>Ortygocichla rubiginosa</i> Sch. 23,0—24,0×16,3—16,5 = 0,170 g (nach REICHENOW, Mitt. Zool. Mus. Berlin 1, 3. Heft, S. 105, 1899, u. NEHRKORN)	23,5	16,3	0,170	0,077	3,40	5,0%	Neu Britannien

	A	B	g	d	G	Rg	
200 <i>Sylvia nisoria nisoria</i> (Bechst.) 18,0—23,1×14,0—16,3 = 0,13—0,18 g	21,0	15,6	0,158	0,084	2,63	6,0%	Von NO-Frankreich, Mitteleuropa, Dänemark, Golf von Finnland, Ob Tal in W-Sibirien südwestwärts bis N-Italien, Dalmatien, Dobrußda, Krim, Kleinasien
17 <i>Sylvia nisoria merzbacheri</i> Schalow 20,5—22,3×14,2—16,1 = 0,15—0,17 g (3 n. SOHISTOPEROV 1929, 4 n. SCHNITNIKOW 1949, S. 504, s. DEMENTIEW u. a. 1954, S. 337)	21,4	15,5	0,158	0,082	2,65	6,0%	Östl. Kirgisensteppe, Turkestan, Altai, NW-Mongolei bis 101° ö.L. (7 Eier von Semiretschje)
120 <i>Sylvia hortensis hortensis</i> (Gmel.) 17,5—24,5×13,2—15,8 = 0,09—0,15 g	19,2	14,5	0,125	0,077	2,10	5,9%	SW-Europa, Korsika, NW-Afrika (= <i>orphea</i> Temm.)
130 <i>Sylvia hortensis crassirostris</i> Cretschm. 18,0—23,3×14,1—16,5 = 0,11—0,16 g	20,1	15,0	0,140	0,081	2,35	5,9%	Cyrenaica, Kreta u. Istrien bis Transkaukasien u. Palästina
31 <i>Sylvia hortensis jerdoni</i> Blyth 19,1—21,9×15,0—16,3 (nach BAKER)	20,6	15,5	—	—	2,57	—	Tadschikistan, Buchara, Afghanistan, N-Beludschistan, NW-Indien (Pandschab)
416 <i>Sylvia curruca curruca</i> (L.) 14,0—19,0×11,1—14,5 = 0,06—0,11 g (166 Eier nach VERHEYEN 1967)	16,8	12,7	0,083	0,068	1,40	5,9%	(Eier aus Indien) Europa (ohne SW) u. W-Sibirien, Kleinasien u. Palästina bis N-Indien und SW-Iran
24 <i>Sylvia curruca blythi</i> Tieh. & Whistl. 15,1—19,0×12,1—14,0 (nach BAKER 1933, S. 409)	17,4	13,0	—	—	1,60	—	Altai, O-Sibirien bis Transbaikalien, Mandschurei, N-Hopeh (Eier wohl aus der Mandschurei)
64 <i>Sylvia curruca halimodendri</i> Suschkin u. <i>javartica</i> Snigirewski 14,9—17,5×11,9—12,4 = 0,075—0,080 g (59 nach PRUSCHENKO in: DEMENTIEW u. a., 1954; 5 n. Sammlung Schönwetter)	16,6	13,0	0,078	0,063	1,44	5,4%	Vom Kaspische ostwärts bis zum Tarbagatai, W-Altai <i>javartica</i> , meist syn. zu <i>halimodendri</i> : S des Bereichs, Turkmenien u. N bis an den Syrdarja

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Sylvia minula mangelanica</i> Stolzan. (nach SCHONWETTER 1937, Museum Berlin) 17,0—17,5×12,9—13,0 = 0,08 g	17,2	13,0	0,083	0,064	1,58	5,2%	Zaidam, Kansu, Alaschan, Ordos
121 <i>Sylvia althaea</i> Hume 15,4—22,1×12,0—14,1 = 0,07—0,11 g (nach BAKER; 21 n. SARUDNY aus DE- MENTEW u. a. 1954, S. 380)	17,6	13,1	0,085 (siehe Text)	0,064	1,54	5,4%	N- u. O-Iran, Beludschistan, Af- ghanistan, Kaschmir, Ladak, Garhwal (= <i>affinis</i> Blyth, auch irrig als <i>blythi</i> , s. o.)
66 <i>Sylvia nana nana</i> (Hempe. & Ehrenbg.) 14,5—17,9×11,4—12,8	15,7	12,1	—	—	1,18	—	Kalmückensteppe W der unteren Wolga, Uralmündung, Trans- kaspien, Turkestan, O- u. S- Iran, Beludschistan, O-Turke- stan O bis Alaschan in Ningxia Algerische u. tunesische Sahara bis Tripolis, S bis Abgagar Europa (ohne den S, ? wo einzeln auf Gebirgen) (= <i>simples</i> Lath.)
10 <i>Sylvia nana deserti</i> (Loche) 14,5—16,8×11,0—12,6 = 0,06—0,08 g	15,9	12,4	0,075	0,066	1,26	5,7%	Canaren, Europa, NW-Afrika N des Atlas, Kleinasien, Palästina
422 <i>Sylvia borin borin</i> (Bodd.) 17,4—23,0×13,4—16,1 = 0,10—0,16 g (172 Eier n. VERHEYEN 1967, S. 250)	20,0	14,7	0,127	0,075	2,23	5,7%	
412 <i>Sylvia atricapilla atricapilla</i> (L.) 17,0—22,5×13,0—16,1 = 0,10—0,16 g (162 Eier nach VERHEYEN 1967)	19,7	14,7	0,130	0,078	2,19	6,0%	
50 <i>Sylvia atricapilla gularis</i> Alexander 17,7—20,9×13,1—14,2 (nach DE CHA- VIGNY, s. BANNERMAN 1966, S. 145)	19,6	14,6	—	—	2,16	—	Azoren u. Kapverden (= <i>atlantis</i> Williamson; meist syn. <i>atricapilla</i> ) (Eier von den Azoren)
27 <i>Sylvia atricapilla paduacii</i> Arrigoni 18,0—20,4×14,4—15,7 (nach JOUR- DAIN)	19,4	14,8	—	—	2,18	—	Sardinien, Balearen, Pityusen (= <i>koenigi</i> Jordans) (Eier von den Balearen)
4 <i>Sylvia atricapilla heinekeni</i> (Jard.) 20,3—20,8×14,4—15,0 = 0,125—0,130 g	20,6	14,5	0,126	0,074	2,23	5,6%	Madeira

	A	B	g	d	G	Rg	
32 17,5—20,0×14,5—15,0 (nach BANNERMAN 1963, S. 219)							Teneriffa, Canaren (Canaren meist zum Bereich der Nominatform gezogen)
396 <i>Sylvia communis communis</i> Lath. 16,0—20,8×12,3—15,2 = 0,07—0,13 g (146 nach VERHEYEN 1967)	18,2	13,8	0,105	0,074	1,78	5,9%	Europa (außer dem höchsten N u. dem NO), Kleinafrika [= <i>sylvia</i> (L.); = <i>civerea</i> Bechst.]
49 <i>Sylvia communis icterops</i> Ménétr. u. <i>rubicola</i> Stres. 17,2—19,1×13,8—14,6 = 0,09—0,12 g (19 Eier n. DEMENTIEW u. a. 1954, S. 264)	18,0	14,0	0,105	0,070	1,82	5,5%	Kleinasien, Kaukasus, Iran, Afghanistan, Transkaspien (= <i>fuscipilea</i> Seebohm) <i>rubicola</i> : s. nächste Zeile
20 <i>Sylvia communis rubicola</i> Stres. 16,9—21,9×13,4—15,7 (n. SCHNITNIKOW 1949, S. 507)	19,1	14,7	—	—	2,09	—	Von Tadschikistan ostw. in Hochasien bis Gobi u. W-Kentei (bei VAURIE syn. <i>icterops</i> )
100 <i>Sylvia rueppelli</i> T. 17,0—19,3×13,0—14,5 = 0,085—0,115 g	17,7	13,9	0,098	0,070	1,76	5,6%	(Eier von Semiretschje)
10 <i>Sylvia melanocephala leucogastra</i> Ledru 17,5—19,0×12,0—15,0 (nach McNEILE)	18,0	13,5	—	—	1,71	—	Griechenland, Kreta, Ägäische Inseln, Kleinasien bis Palästina
125 <i>Sylvia melanocephala melanocephala</i> (Gmelin) 15,2—20,0×13,1—14,5 = 0,08—0,12 g	18,0	13,6	0,097	0,069	1,73	5,6%	O-Canaren
— <i>Sylvia melanocephala pasiphae</i> Stres. & Schiebel							Iberien, S-Frankreich, Balearen, Korsika, Sardinien, Italien, Sizilien, Kleinafrika, Malta, Griechenland (außer Kreta u. Ägäische Inseln), Kleinasien bis S-ukraine (= <i>Melizophilus</i> )
3 <i>Sylvia melanocephala momus</i> Hempr. & Ehrenbög. 18,3—18,7×13,3—13,7 = 0,10 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,4	13,5	0,099 (siehe Text)	0,068 (siehe Text)	1,75	5,7%	Kreta, Karpathos, Kykladen, Rhodos Syrien u. Palästina (Kreuger: c/3 aus Jericho)

## Tafel 9

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Südseegrasmücken  
in der Familie Grasmücken und von Eigentlichen Fliegenschnäppern  
in der Familie der Fliegenschnäpper

(Die meisten Namen und alle Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG aus der Collectio R. Kreuger, Museum Zoologicum Universitatis Helsinki, briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

Fig. 1. *Malurus melanotus* (S. 638). Inneres von Neusüdwaies.  $16,2 \times 12,3 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,0 \times 12,5 = 0,07$  g;  $16,0 \times 12,5 = 0,07$  g;  $17,0 \times 12,8 = 0,06$  g.) Collectio R. Kreuger 15168.

Fig. 2. *Malurus cyaneus henriettae* (S. 638). Victoria.  $16,2 \times 13,0 = 0,07$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $18,0 \times 13,2 = 0,07$  g.) Collectio R. Kreuger 10262.

Fig. 3. *Calamanthus f. fuliginosus* (S. 640). Tasmanien.  $22,0 \times 16,1 = 0,14$  g. (Weitere Eier dieses Geleges  $22,6 \times 16,8 = 0,15$  g;  $23,6 \times 16,7 = 0,16$  g.) Collectio R. Kreuger 15331.

Fig. 4. *Pyrrholaemus brunneus* (S. 642). Lake Austin, W.-Australien.  $18,6 \times 14,8 = 0,11$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,6 \times 14,4 = 0,10$  g;  $18,6 \times 15,0 = 0,11$  g.) Collectio R. Kreuger 15329.

Fig. 5. *Sericornis citreogularis cairnsi* (S. 643). Queensland.  $24,1 \times 17,2 = 0,16$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $24,5 \times 17,2 = 0,16$  g.) Collectio R. Kreuger 15327.

Fig. 6. *Acanthiza nana modesta* (S. 646). Poowong, Victoria.  $17,1 \times 12,4 = 0,06$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,7 \times 12,4 = 0,05$  g;  $17,1 \times 12,1 = 0,06$  g.) Collectio R. Kreuger 10257.

Fig. 7. *Smicronis brevirostris flavescens* (S. 647). Norden Australiens.  $15,8 \times 11,0 = 0,06$  g. Collectio R. Kreuger 15336.

Fig. 8. *Gerygone fusca cantator* (S. 650). Pulgul, Queensland.  $17,4 \times 12,8 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,8 \times 12,7 = 0,07$  g;  $17,9 \times 12,9 = 0,08$  g.) Collectio R. Kreuger 15334.

Fig. 9. *Melanornis edoloides lugubris* (S. 738). Entebbe, Uganda.  $21,5 \times 15,3 = 0,14$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $20,8 \times 15,2 = 0,12$  g.) Collectio R. Kreuger 10762.

Fig. 10. *Ochromela nigrorufa* (S. 741). Südinien.  $18,7 \times 13,5 = 0,09$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $18,7 \times 13,6 = 0,10$  g.) Collectio R. Kreuger 10903.

Fig. 11. *Ficedula a. albicollis* (S. 742). Schweden.  $17,8 \times 13,7 = 0,10$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,0 \times 13,4 = 0,10$  g;  $18,0 \times 13,5 = 0,10$  g;  $18,1 \times 13,5 = 0,10$  g;  $18,1 \times 13,6 = 0,10$  g.) Collectio R. Kreuger 3192.

Fig. 12. *Ficedula zanthopygia* (S. 742). Ussuriland.  $17,1 \times 13,0 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,1 \times 13,4 = 0,08$  g;  $17,2 \times 13,4 = 0,09$  g;  $17,3 \times 13,2 = 0,09$  g.) Collectio R. Kreuger 15453.

Fig. 13. *Ficedula n. narcissina* (S. 743). Japan.  $17,9 \times 13,9 = 0,10$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,2 \times 14,0 = 0,09$  g;  $17,4 \times 13,9 = 0,10$  g;  $17,5 \times 13,8 = 0,09$  g;  $17,7 \times 14,0 = 0,10$  g.) Collectio R. Kreuger 12123.

Fig. 14. *Ficedula mugimaki* (S. 743) Mandchurei.  $18,6 \times 13,8 = 0,10$  g. (2. Stück dieses Geleges:  $19,5 \times 13,9 = 0,11$  g.) Collectio R. Kreuger 12874.

Fig. 15. *Muscicapula s. superciliaris* (S. 744). Kaschmir.  $17,5 \times 13,4 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,7 \times 13,5 = 0,08$  g;  $17,9 \times 13,5 = 0,08$  g;  $19,3(\text{sic}) \times 14,0 = 0,09$  g.) Collectio R. Kreuger 10753.

Fig. 16. *Cyanoptila cyanomelana cumatilis* (S. 744). Japan.  $21,0 \times 16,9 = 0,18$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $20,7 \times 16,0 = 0,15$  g;  $20,3 \times 15,8 = 0,17$  g;  $20,6 \times 16,4 = 0,15$  g.) Collectio R. Kreuger 13215.

Fig. 17. *Cyornis r. rubeculoides* (S. 744). Assam.  $16,9 \times 14,0 = 0,09$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,8 \times 14,1 = 0,09$  g;  $18,3 \times 14,2 = 0,10$  g.) Collectio R. Kreuger 5940.

Fig. 18. *Eumyias albicaudata* (S. 748). Travancore, S.-Indien.  $20,3 \times 15,0 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $19,2 \times 17,7 = 0,10$  g;  $19,8 \times 14,8 = 0,11$  g.) Collectio R. Kreuger 10756.

Fig. 19. *Muscicapa s. striata* (S. 749). Finnland.  $18,9 \times 13,8 = 0,10$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,2 \times 13,8 = 0,10$  g;  $18,4 \times 13,8 = 0,10$  g;  $18,7 \times 13,9 = 0,10$  g;  $19,0 \times 13,9 = 0,10$  g.) Collectio R. Kreuger 262.





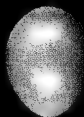
1



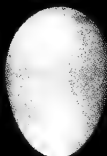
2



3



4



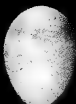
5



6



7



8



9



10



11



12



13



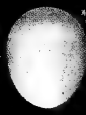
14



15



16



17



18



19



20



21



Fig. 20. *Muscicapa s. sibirica* (S. 750). Japan.  $17,5 \times 13,0 = 0,07$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,0 \times 13,0 = 0,08$  g;  $17,5 \times 13,0 = 0,08$  g;  $17,5 \times 13,2 = 0,07$  g;  $18,1 \times 13,3 = 0,08$  g.) Collectio R. Kreuger 16564.

Fig. 21. *Muscicapa ruficauda* (S. 751). Kaschmir.  $17,2 \times 13,5 = 0,08$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,7 \times 13,4 = 0,08$  g;  $17,8 \times 13,7 = 0,08$  g.) Collectio R. Kreuger 10899.

	A	B	g	d	C	R <sub>g</sub>	
24 <i>Sylvia (melanocephala) melanocephala</i> Tristram 10,6—18,3 × 13,4—14,1 : 0,08—0,09 g (cunial 0,12 g nicht gerechnet) (13 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	17,2	13,8	0,089	0,064	1,68	5,3%	Cypern (Kreuger: 2 c/4, 1 c/5)
64 <i>Sylvia mystacea</i> Ménétr. 15,5—18,3 × 12,5—13,7 : 0,08—0,10 g (14 Eier n. SPANGENBERG 1941 aus DEMENTIEN u. a., 1954, S. 387)	17,0	13,1	0,087	0,068	1,50	5,8%	Von S.-Wolga-Steppen S bis Trans- kaskasien; N-Iran, SW-Trans- kaskasien, Aralsee u. nördlicher Syr- daria, S. bis S.-Palästina, Irak, SW-Iran, Afghanistan (= <i>semenovi</i> Sar.)
100 <i>Sylvia conspicillata conspicillata</i> T. 14,0—18,6 × 11,5—13,7 : 0,06—0,10 g	16,3	12,8	0,080	0,067	1,37	5,8%	NW-Afrika, S-Portugal, Spanien, S-Frankreich, Mittel- u. S.-Ita- lien, Korsika, Sardinien, Sizilien, Malta — isoliert Palästina
30 <i>Sylvia conspicillata orbitalis</i> (Wahlberg) u. <i>belli</i> Tschusi 15,5—17,6 × 11,5—14,0 : 0,06—0,09 g	16,5	12,8	0,080	0,066	1,38	5,8%	Madeira Canaren-Vögel intermediär zu <i>belli</i> ; Capverden (meist als syn. von <i>orbitalis</i> geführt)
11 <i>Sylvia cantillans inornata</i> Tschusi 16,0—19,0 × 12,0—14,0 : 0,08—0,10 g	17,9	13,5	0,090	0,065	1,67	5,4%	Marokko, Algerien, Tunesien
75 <i>Sylvia cantillans cantillans</i> (Pall.) 15,0—19,1 × 12,1—13,7 : 0,07—0,10 g	16,5	12,9	0,088	0,072	1,42	6,2%	Portugal, Spanien, S-Frankreich, S-Italien, Korsika, Sardinien, Sizilien (= <i>subalpina</i> Temm.)
30 <i>Sylvia cantillans albidistriata</i> (Brehm) 15,5—18,5 × 12,2—13,8 : 0,07—0,10 g	16,9	12,9	0,085	0,070	1,44	5,9%	Dalmatien bis Griechenland, Tür- kei, W.-Kleinasien, Griechische Inseln, Kreta
28 <i>Sylvia deserticola</i> (marroccana Hart.?) u. <i>deserticola</i> Trist. 15,0—17,3 × 12,0—13,0 : 0,06—0,09 g (12 n. ERMÉCOPIER & HÜE 1964)	15,6	12,5	0,075	0,066	1,25	5,9%	Atlas Gebirge <i>marroccana</i> (meist syn. Nominat- form); Marokko <i>deserticola</i> : Algerien, Tunesien

	A	B	g	d	G	Rg	
11 <i>Sylvia undata toni</i> Hartert 16,3—18,0 × 12,5—13,4 = 0,07—0,08 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,1	13,0	0,077	0,060	1,52	5,1%	N-Afrika, Küstengebirge von Marokko bis Tunesien, Portugal, südlichstes Spanien (oft syn. zu <i>undata</i> ) (Kreuger: Eier von Sotogrande, S-Spanien)
70 <i>Sylvia undata undata</i> (Bodd.) (u. <i>toni</i> Hart.?) 15,0—17,5 × 11,6—14,0 = 0,06—0,10 g	16,5	12,7	0,080	0,066	1,37	5,8%	Spanien (außer S), S-Frankreich, Sardinien, Korsika, W- u. S-Italien, Pantelleria
100 <i>Sylvia undata dartfordiensis</i> Latham 15,3—19,0 × 12,5—14,4 (nach JOURDAIN)	17,5	15,2	—	—	1,56	—	<i>toni</i> : s. vorige Form NW-Frankreich, S-England
38 <i>Sylvia sarda balearica</i> v. Jordans 15,9—18,3 × 12,6—13,6 = 0,075—0,090 g (14 Eier u. a. nach JOURDAIN, Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 3, S. 81, 1927; 24 nach Museum Wien)	17,1	13,2	0,083	0,064	1,54	5,4%	Balearen u. Pityusen
21 <i>Sylvia sarda sarda</i> Temminck 16,0—18,1 × 12,2—14,0 = 0,075—0,090 g (4 Eier n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,0	13,2	0,085	0,066	1,52	5,6%	Korsika, Inselchen zwischen Korsika u. Italien, Sardinien, Pantelleria, Zambra vor Tunesien [Stücke von Korsika irrig als <i>affinis</i> Parrot (nec Blyth) bezeichnet] (Kreuger: c/4 von Korsika)
<i>Herbivocula schwarzi</i> (Radde)			(siehe Text)				NO-Altai bis Ussuriland, NO-Korea, Sachalin, O-Mandschurei [bei NEHKORN fälschl. <i>Sylvia mystacea</i> ; auch zu <i>Phylloscopus</i> gezogen]
4 17,0—18,0 × 13,0—14,0 (nach YAMASHINA)	17,6	13,5	—	—	1,65	—	(Eier von Mandschurei u. Ussuriland)
5 16,0—17,1 × 12,5—13,2 (n. WITHERBY u. a., Handb. Brit. Birds)	16,4	12,8	—	—	1,38	—	
5 17,7—18,5 × 13,3—13,5 (n. WOROBIEW 1954)	17,9	13,4	—	—	1,66	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
1 (nach Sammlung Nehr Korn) alle 15 Eier kombiniert: <i>Phylloscopus trochilus</i> L.	18,5 17,5	13,2 13,2	0,105 0,105	0,075 0,075	1,70 1,57	6,0% 6,0%	Großbritannien
100 14,0—16,8 × 11,5—13,1 = 0,05—0,08 g (nach JOURDAIN)	15,4	12,3	0,065	0,060	1,20	5,4%	
175 13,3—17,2 × 10,9—12,9 (nach R. VERHEYEN, Bull. Inst. Sci. nat. Belg. 25, nr. 29, S. 6, 1919, u. VERHEYEN 1967, S. 255)	15,1	12,1	—	—	1,13 <sup>1)</sup>	—	Belgien
250 <i>Phylloscopus trochilus fitis</i> (Bechst.) 13,5—18,8 × 10,9—13,0 = 0,045—0,085 g	15,3	12,2	0,065	0,061	1,18	5,5%	Mitteleuropa, Holland, Dänemark, S.-Schweden, Frankreich, Schweiz bis N-Italien, N-Jugoslawien bis N-Rumänien
36 <i>Phylloscopus trochilus acredula</i> (L.) 14,0—17,2 × 11,2—13,0 = 0,05—0,08 g (6 Eier nach R. KREUGER, briefl.)	15,8	12,2	0,065	0,061	1,21	5,5%	Skandinavien (außer dem S) u. angrenzende Sowjetunion mit Baltikum
21 <i>Phylloscopus trochilus evermanni</i> (Bp.) 14,3—18,0 × 11,6—12,5 (nach JOURDAIN)	15,5	12,2	—	—	1,20	—	Norden der UdSSR u. untere Wolga bis Ob u. Jenissei
358 <i>Phylloscopus collybita collybita</i> (Vieill.) 13,3—17,7 × 10,7—13,7 = 0,040—0,072 g (158 nach VERHEYEN 1948)	15,2	12,1	0,060	0,057	1,12	5,3%	Dänemark u. Mittel-Europa, süd- bis S-Frankreich, Sizilien, Rumänien [bei NEHRKORN: <i>minor</i> (Forst.)]
— <i>Phylloscopus collybita brehmii</i> (Homeyer)	(bei JOURDAIN & LYNES ohne Maße beschrieben)						W-Pyrenäen, Iberische Halbinsel, NW-Afrika (meist syn. <i>collybita</i> )
x + 7 <i>Phylloscopus collybita abietinus</i> (Nilss.) 15,4—17,1 × 12,0—13,1 = 0,060—0,066 g (nach HORTLING, 7 n. R. KREUGER, briefl.)	16,2	12,5	0,063	0,054	1,30	4,9%	Skandinavien (außer ehem. Ostpreußen, Dänemark), westl. Sowjetunion bis Ural, Kaukasus, Elburs (Kreuger: c/7 Finnland)

1) 39 Eier wogen 1,04—1,44, i. D. 1,22 g nach VERHEYEN (1967, S. 255).

	A	B	g	d	G	Rg	
— 14,0—15,7×11,2—12,3 (nach JOURDAIN in WITHERBY u. a., Handb. Brit. birds)	15,0	12,0	—	—	1,12	—	
85 <i>Phylloscopus collybita fulvoscens</i> (Sewertzow) u. <i>tristis</i> Blyth 14,3—17,5×11,4—12,9 = 0,055—0,065 g	15,2	12,0	0,060	0,056	1,13	5,3%	<i>fulvoscens</i> : Petschora bis Jenissei, Altai u. NO-Iran <i>tristis</i> : Jenissei bis Kolyma u. Baikalsee
30 <i>Phylloscopus collybita sibiricus</i> Brooks 14,3—17,2×12,0—13,0 (nach BAKER) — <i>Phylloscopus collybita lorenzii</i> (Lorenz)	16,0	12,3	—	—	1,23	—	SO-Turkestan (Aksu), Ladak, Tibet
50 <i>Phylloscopus collybita canariensis</i> (Hartwig) 15,0—17,0×11,4—12,5 = 0,05—0,07 g	15,6	12,1	0,060	0,055	1,18	5,1%	Kaukasus, Transkaukasien, Armenien Westl. Canaren (= <i>fortunatus</i> Tristram)
27 <i>Phylloscopus neglectus</i> Hume 13,1×10,4 bis 16,1×12,1 (nach BAKER)	15,1	11,7	—	—	1,06	—	Transkaspien, Buchara, Tadschikistan, Iran, N-Beludschistan, Afghanistan, vielleicht NW-Grenzprovinz v. Indien
64 <i>Phylloscopus bonelli bonelli</i> (V.) 14,1—17,0×11,2—13,3 = 0,05—0,08 g (5 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	15,8	12,1	0,067	0,060	1,20	5,6%	Tschechoslowakei, (manchmal Thüringen), Ardennen, Mittel-Frankreich süd-w. J. Kleinafrika (Kreuger: c/5 aus Algerien)
6 <i>Phylloscopus bonelli orientalis</i> (Brehm) (nach MAKATSCHEW, Die Vogelwelt Macedoniens, Leipzig, 1950, S. 173)	15,8	12,6	0,070	0,060	1,28	5,4%	Griechenland, SW-Bulgarien, Jugoslawien bis Kleinasien, Palästina (Eier von Mazedonien)
*39 <i>Phylloscopus tyleri</i> Brooks 13,3—17,2×10,7—13,0 = 0,04 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl., lt. BAKER, der als Minimum 14,3×12,1; 15,3×11,5 angab)	16,0	12,2	0,040	0,047	1,22	5,0%	W-Himalaja (Afghanistan, Kaschmir, Kumaon, Garhwal) (Kreuger: c/3 aus Kaschmir)

 \* bedeutet: ungeflocht reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seiurus*

	A	B	g	d	G	Rg	
411 <i>Phylloscopus sibilatrix</i> Bechst. 14,0—18,4 × 11,4—13,6 = 0,055—0,082 g (161 nach VERHEYEN 1967)	16,2	12,6	0,070	0,060	1,32	5,3%	Südl. N.- u. Mittel-Europa mit Brit. Inseln, N.- u. Mittel-Frankreich, Italien, S-Rußland bis Ural, Kaukasus u. SW-Sibirien bis zum Irtysch
175 <i>Phylloscopus affinis</i> (Tieck.) 14,3—17,2 × 11,3—12,5 = 0,045—0,067 g	15,6	12,0	0,058	0,052	1,14	5,1%	Kaschmir bis O-Assam, Tibet bis Nanschan u. Kukuinor, W-China (N-Yünnan bis Kansu)
*3 <i>Phylloscopus subaffinis subaffinis</i> (Grant) 14,8 × 11,5—11,9 = 0,050—0,053 g (Sammlung Dr. Henrici)	14,8	11,7	0,052	0,051	1,04	5,0%	(bei NEUKORN: <i>Oreopneuste</i> ) O.- u. S-Sikang (Mupin=Paohing), NW-Szetschwan bis NW-Fukien u. andere Teile W-Chinas bis Altai u. Changai
23 <i>Phylloscopus griseolus</i> Blyth 14,0—17,3 × 12,1—13,0 = 0,06—0,08 g (5 n. JAKUSCHIEWITSCH u. a., Vögel Kingisiens 2, Franse, 1960, S. 191, russisch)	16,7	12,5	0,070	0,054	1,33	5,1%	Buchara, Turkestan bis Altai u. Changai, Beludschistan, Afghanistan, Kaschmir, Tibet bis Nanschan in Tsinghai (= <i>indicus</i> Jerd.)
*40 <i>Phylloscopus fuscatus fuscatus</i> (Blyth) 15,2—18,0 × 11,8—14,0 = 0,06—0,08 g (12 Eier n. YAMASHINA, Journ. f. Orn. 86, S. 503, 1938)	16,5	12,5	0,060	0,057	1,32	5,0%	Sibirien östl. des Ob bis Ochotsk. Meer, Sachalin, Ussuriland, W-Mandschurei, Mongolei, Ningsia bis O-Kansu u. N-Szetschwan Himalaja (Nepal bis NO-Assam)
3 <i>Phylloscopus (fuscatus?) fuliginifer</i> (Hodgs.) 14,6—15,0 × 12,0—12,2 (nach BAKER)	14,9	12,1	—	—	1,10	—	Innere Mongolei, O-Tsinghai (Kukuinor), Kansu u. Szetschwan, S bis etwa 30° n. Br.
8 <i>Phylloscopus armandii armandii</i> (Milne-Edw.) 15,5—18,0 × 12,5—13,2 = 0,07—0,09 g [nach PRZEWAJSKI aus HARTERT; Senckenberg-Mus., Frankfurt (leg. Kricheldorf)]	16,3	12,8	0,075	0,063	1,37	5,5%	

\* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seiurus*



	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Phylloscopus pulcher pulcher</i> Blyth 15,0—15,7 × 11,3—11,4 = 0,055—0,060 g	15,3	11,4	0,056	0,056	1,03	5,4%	Nepal bis O-Assam u. N-Szechuan, N-Yünnan u. N-Burma (bei Nurekorn: <i>Reguloides</i> )
16 <i>Phylloscopus pulcher kangrae</i> Viech. 14,2—16,1 × 10,9—12,0 = 0,045—0,055 g	14,9	11,4	0,050	0,051	1,00	5,0%	NW-Himalaja von Afghanistan u. Gilgit bis Kumaon
55 <i>Phylloscopus inornatus inornatus</i> (Blyth) 13,1—15,7 × 11,3—11,9 = 0,04—0,06 g	14,2	11,2	0,050	0,054	0,91	5,9%	Sibirien, Transbaikalien, Amurland, Ussuriland, Äußere Mongolei (Kontei) [= <i>superciliatus</i> (Gmelin)]
60 <i>Phylloscopus inornatus hancei</i> (Brooks) 13,0—16,0 × 10,4—12,0 = 0,043—0,052 g	14,3	11,3	0,048	0,051	0,93	5,2%	Kusnetzke-Gebirge, Altai u. Mongolei (außer Kontei) südsw. über Tianschan bis NW-Himalaja (Afghanistan, Kaschmir, Kumaon)
3 <i>Phylloscopus subviridis</i> (Brooks) (auch Baker)	14,0	10,7	—	—	0,82	—	O-Afghanistan, NW-Pakistan, N-Kaschmir
10 <i>Phylloscopus proregulus proregulus</i> (Pall.) 13,3—15,2 × 10,5—11,1 = 0,045—0,057 g	14,5	10,9	0,050	0,055	0,93	5,4%	S-Sibirien von Altai u. Minusinsk bis Amurmündung, Ussuriland, Sachalin, NO-Tsinghai (N-Sining-Gebiet)
3 <i>Phylloscopus proregulus chloronotus</i> (Gray)	14,0	10,4	—	—	0,80	—	SW-Kansu bis S-Tibet, N-Yünnan, Assam, Manipur, Sikkim, Nepal
100 <i>Phylloscopus proregulus sinuatus</i> Viech. 13,9—14,2 × 10,3—10,4 (n. Baker)	14,1	10,9	—	—	0,84	—	W-Himalaja (Gilgit, Kaschmir, Kumaon)
91 <i>Phylloscopus borealis talianka</i> Portenko 15,0—17,5 × 12,0—13,6 = 0,054—0,081 g (22 Eier n. HOLLANDERNAES, briefl., 19 n. R. KERTCHARE, briefl.)	16,2	12,6	0,065	0,055	1,32	5,9%	Skandinavien u. Fennland N von 68° n. Br. bis Transbaikalien, Ussuriland, Korea, NW-Mongolei [Bei Nurekorn: <i>Acanthopneuste borealis</i> (Blastus)] (Eier aus dem Westen)

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Phylloscopus borealis kinnicki</i> (Baird) 15,5—16,7×12,4—12,7 (nach RILEY bei BENT 1949)	16,3	12,5	—	—	1,28	—	W-Alaska
10 <i>Phylloscopus borealis xanthodryas</i> Swinhoe	17,0	13,3	0,085	0,064	1,54	5,5%	Kamtschatka, S-Kurilen, Hok- kaido, Südküste des Ochotski- schen Meeres, Honko, Korea
*58 <i>Phylloscopus magnirostris</i> Blyth 16,0—20,0×12,2—13,9 = 0,07—0,10 g	18,2	13,2	0,085	0,062	1,62	5,3%	Kaschmir, Ladak, Tibet, N-Yün- nan, N-Burma, Szetschwan, Kansu, S-Nanschan
*32 <i>Phylloscopus trochiloides viridanus</i> Blyth 14,0—16,5×11,2—12,3 = 0,055 g (vgl. GROTE, Journ. f. Orn. 80, S. 300, 1932 u. Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 11, S. 30, 1935; NIETHAMMER; DEMEN- TIEW u. a. 6, S. 180; NEHRKORN)	15,1	11,7	0,055	0,052	1,05	5,0%	NO-Europa bis W-Sibirien, Altai, Turkestan, Kaschmir
*36 <i>Phylloscopus trochiloides ludlowi</i> Whistler 13,3—16,8×10,3—12,6 (nach BAKER)	15,3	11,9	—	—	1,11	—	Himalaja von O-Kaschmir bis Kumaon [bei BAKER 1933: <i>Acanthopneuste nitidus viridanus</i> ; bei NEHRKORN <i>A. viridana</i> (Blyth)]
*4 <i>Phylloscopus trochiloides trochiloides</i> (Sundev.) 15,5×11,7 bis 16,2×12,2 (nach BAKER)	15,8	11,9	—	—	1,14	—	Nepal bis O-Tibet, Tsinling Borgo in Schensi, Szetschwan, N- Yunnan (= <i>lugubris</i> Blyth)
*4 <i>Phylloscopus trochiloides obscurus</i> Stresemann 15,2—15,6×12,1—12,8 = 0,05—0,07 g (s. Journ. f. Orn. 85, S. 527, 1937)	15,4	12,5	0,058	0,052	1,23	4,7%	Tsinghai [Sining-Gebiet u. Je- kundo (= Yushu) am oberen Jangtsae]
*8 <i>Phylloscopus trochiloides plumbeitarsus</i> Swinh. 15,0—15,8×11,2—11,6 (nach DY- BOWSKI & GODLEWSKI aus HARTERT)	15,5	11,5	—	—	1,06	—	O-Sibirien vom Jenissei ostw. bis Mongolei zwischen Kentei u. Gob. Altai, Ussuriland, Man- dschurei, nördlichstes Hopoh

\* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Seiurus*

	A	B	g	d	G	Rg	
*4 <i>Phylloscopus nildus</i> Blyth 15,2—16,0 × 12,2—12,8 (nach KOSLOWA in: TICEHURST, A systematic review of the genus <i>Phylloscopus</i> ... London, 1938, S. 154)	15,6	12,7	—	—	1,29	—	Kaukasus, Transkaukasien bis NO- Kleinasien, S-Kaspi-Gebiet, Transkaspien, Buchara, ostw. bis NW-Afghanistan (oft zu <i>Ph.</i> <i>trochiloides</i> gerechnet)
*7 <i>Phylloscopus tenuilipes</i> Swinh. 14,9—16,0 × 12,0—12,5 (nach YAMA- SHINA, Journ. f. Orn. 86, S. 500, 1938, u. BAKER)	15,5	12,3	—	—	1,20	—	Sachalin, Ussuriland, N-Korea, Japan süd-w. bis Hondo
*55 <i>Phylloscopus</i> (o.?) <i>occipitalis</i> (Blyth) 15,0—18,0 × 11,9—13,5 = 0,055—0,075 g	16,4	12,7	0,065	0,054	1,36	4,8%	Turkestan, Afghanistan, Kaschmir bis Kumaon u. Nepal
*30 <i>Phylloscopus</i> ( <i>occipitalis</i> ?) <i>coronatus</i> (Temm. & Schl.) 14,5—16,7 × 11,5—12,9 = 0,050—0,075 g	16,1	12,3	0,062	0,054	1,25	5,0%	Mittlerer u. unterer Amur, Ussuri- land, Korea, Mandschurei bis N- Hoch, isoliert Szetschwan, Japan
*10 <i>Phylloscopus ijimae</i> (Stejneger) 17,0—18,7 × 13,0—13,6 (nach YAMA- SHINA, Journ. f. Orn. 86, S. 502, 1938)	17,8	13,3	—	—	1,60	—	Sieben Inseln (östl. v. Hondo) (Eier von Izu, meist e/3)
*36 <i>Phylloscopus reguloides kashmirensis</i> Ticeh. 14,2—17,1 × 11,1—12,4 [nach BAKER leg. Raddrey]	15,6	12,1	0,055	0,050	1,17	4,7%	NW-Himalaja (Kaschmir bis Ku- maon)
*28 <i>Phylloscopus reguloides reguloides</i> (Blyth) 13,2—17,1 × 11,2—12,3 (nach BAKER u. LA TOUCHÉ)	15,7	11,8	0,060	0,056	1,12	5,3%	Nepal, Sikkim, angrenzendes Tibet, Assam N des Brahma- putra, N-Yünan, Szetschwan, NW-Fukien [bei NEUKORN: <i>Acanthopneuste trochiloides</i> (Sund.)]

 \* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Scierus*

	A	B	g	d	G	Rg	
*55 <i>Phylloscopus reguloides assamensis</i> Hartert 13,6—17,0 × 10,9—13,4 = 0,045—0,065 g	15,5	12,0	0,055	0,051	1,13	4,9%	Assam (Berge südl. des Brahmaputra) u. Manipur (= <i>r. harterti</i> Baker; n. VAUBIE syn. Nominatform)
*11 <i>Phylloscopus davisoni</i> (Oates) 14,5—16,4 × 11,2—12,4 = 0,045—0,060 g	15,4	11,9	0,052	0,049	1,12	4,6%	O- u. S-Sikang, N-Yünnan, Burma (Karenni bis Tenasserim), N-Siam, N-Laos, N-Tonkin (= <i>fl. flavo-olivaceus</i> Hume)
*50 <i>Phylloscopus cantator</i> (Tick.) 13,1—15,5 × 10,8—12,7 = 0,05—0,07 g	14,5	11,9	0,057	0,057	1,06	5,4%	Sikkim, Assam, Burma (früher: <i>Cryptolopha</i> )
*4 <i>Phylloscopus trivirgatus ricketti</i> (Schlatter) 14,2—16,0 × 11,4—11,9 (nach LA TORCHE)	15,3	11,8	—	—	1,10	—	Mittel-Sikang (1 Stück), S-Yünnan, Fukien, N-Indochina (früher = <i>Cryptolopha</i> )
*14 <i>Phylloscopus trivirgatus trivirgatus</i> Strickl. 15,0—17,8 × 11,4—13,0 = 0,05—0,09 g (Sammlung Nehrkor, HOOGERWERF, HELLEBERGERS & HOOGERWERF)	16,5	12,4	0,061	0,052	1,30	4,7%	Java [= <i>Cryptigata</i> ; früher = <i>Cryptolopha</i> ; bei NEHRKORN fälschlich auch <i>Cryptolopha grammiceps</i> (Strickland)]
*3 <i>Phylloscopus trivirgatus sarasinorum</i> (Meyer & Wigl.) (HEINRICH bei SCHÖNWETTER, Orn. Mon. ber. 48, S. 120, 1948)	(von HEINRICH ohne Maße beschrieben)						Celebes
*2 <i>Phylloscopus trivirgatus gualanethii</i> (Salvad.) 16,8 × 12,1; 15,9 × 11,6 (nach RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 477, 1942)	16,5	11,9	—	—	1,20	—	Schneegebirge bis Gebirge SO-Neuguineas
* — <i>Scircerus ruficapilla minallus</i> (Rehw.) * — <i>Scircerus ruficapilla</i> (? johnstoni W. Schlatter) (nach PRIEST)	17,0	12,5	—	—	1,35	—	NO-Kenia, NO-Tanganjika SW-Tanganjika, S-Niassaland, O-S-Rhodesien

\* bedeutet: ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Scircerus*

	A	B	g	d	Cl	Bg	
* - <i>Scivereus ruficapilla ruficapilla</i> (Sundev.) u. <i>noelckeri</i> Roberts	16,5	12,2	0,057	0,046	1,26	4,5%	O-Transvaal, Natal, Südländ <i>noelckeri</i> ; S-Kapland Brittrea, N- u. Zentral-Albessinen
3 <i>Scivereus umbrovirens umbrovirens</i> Rüpp. 16,5 × 12,0 - 12,5 = 0,055 - 0,059 g (nach V. KILLARDE)	~ 17,5	~ 13,0	-	-	~ 1,52	-	S-Sudan bis Uganda u. Kenia
- <i>Scivereus umbrovirens mackenianus</i> (Sharpe)							
(nach PRIGMORE & GRANT 1955)	18,0	12,9	-	-	1,55	-	Ruwendori, W-Uganda
1 <i>Scivereus umbrovirens alpinus</i> (Ogilvie-Grant)							
(nach BALCHOUT)	18,0	13,0	-	-	1,57	-	O-Kongo, Ruwendori u. Lendu- Plateau
2 <i>Scivereus latus latus</i> (Sharpe)							(PRIGMORE: Eier von Kivu)
(nach PRIGMORE 1961)	14,6	11,6	0,048	0,046	1,00	4,8%	Nepal, Assam (Chin- u. Kachin Berge, Schan Stanten)
*50 <i>Scivereus castaneiceps castaneiceps</i> (Hodgson)							
13,6 - 16,0 × 10,9 - 12,2 = 0,04 - 0,06 g							S-China
*30 <i>Scivereus castaneiceps sinensis</i> (Rickett)	14,1	10,9	0,042	0,044	0,86	4,9%	(Eier von NW-Pukien)
13,5 - 15,2 × 10,4 - 11,6 = 0,035 - 0,050 g							Dharmasala bis Garhwal, S-Tibet, Sikang (bei Neukorn irrig; <i>Cryptolopha tephrocephala</i> (Anders.))
*4 <i>Scivereus barkii whistleri</i> Viechurst	15,6	12,7	0,055	0,048	1,28	5,1%	Nepal bis Assam u. Manipur (= <i>Cryptolopha</i> )
15,4 - 16,0 × 11,6 - 13,0 = 0,055 (nach BARKER 1933, S. 440; NEUKORN)							Burma (Poga, Tenasserim, Schan Stanten), N-Yunnan
*45 <i>Scivereus barkii barkii</i> (Burton)	16,1	12,3	0,058	0,048	1,25	4,6%	O-Nepal, Sikkim, Assam, N- Burma, Indochina bis S-Vietnam
15,0 - 17,3 × 11,5 - 13,1 = 0,05 - 0,065 g							
*41 <i>Scivereus barkii tephrocephalus</i> (Anders.)	15,3	12,0	-	-	1,12	-	
15,1 - 15,9 × 11,6 - 12,2 (nach BARKER)							
*32 <i>Scivereus affinis affinis</i> (Horsf. & Moore)	15,4	12,4	0,056	0,048	1,21	4,6%	
13,8 - 16,3 × 11,8 - 13,1 = 0,045 - 0,065 g							

\* bedeutet: ungedeckte reihwolle Eier bei *Phylloscopus* und *Scivereus*

	A	B	g	d	G	Rg	
*2 <i>Scircus affinis intermedius</i> (La Touche) 14,6 × 12,1 = 0,057 g; 15,0 × 12,2 = 0,063 g (Museum Koenig, Bonn)	14,8	12,2	0,060	0,054	1,13	5,3%	S-China: NW-Fukien (Eier von Kuatun)
*42 <i>Scircus poliogynus</i> (Blyth) 15,0—18,0 × 11,2—13,0 = 0,05—0,07 g	15,8	12,5	0,058	0,048	1,26	4,6%	Darjeeling, Sikkim, Bhutan, As- sam, Manipur, Yunnan
*50 <i>Scircus xanthoschistos albosuperciliaris</i> (Blyth) 14,6—17,0 × 11,4—13,3 = 0,05—0,07 g	15,9	12,5	0,060	0,049	1,27	4,7%	Afghanistan, Beludschistan, W- Himalaja ostw. bis Kumaon
*50 <i>Scircus xanthoschistos xanthoschistos</i> (Hodgson) u. <i>tephrodidas</i> Siek 13,7—16,2 × 10,5—12,5 = 0,045—0,065 g	15,4	11,9	0,055	0,049	1,12	4,9%	Himalaja von Sikkim bis Assam (außer NO u. S)
*35 <i>Scircus grammiceps grammiceps</i> (Strickland) 13,0—16,6 × 10,3—12,3 = 0,033—0,055 g (nach HOGERWERF, HELLEBERGERS & HOGERWERF)	14,9	11,0	0,041	0,044	0,93	4,4%	<i>tephrodidas</i> : Assam südl. des Brahmaputra, Khasia Berge, Manipur, Teile Burmas [bei NEHRKORN: <i>Cryptotopha jerdoni</i> (Brooks)] Java
34 <i>Abroscopus superciliaris albigularis</i> (Blyth) 14,0—16,3 × 10,5—12,2 = 0,045—0,057 g	15,5	11,5	0,051	0,047	1,03	5,0%	Darjeeling, Sikkim, Assam (südl. des Brahmaputra) bis N-Thai- land [bei BAKER: s. <i>superciliaris</i> Tickell, <i>salwinensis</i> Baker u. <i>flaviventris</i> (Jerdon)] Tenasserim in Burma (bei BAKER: <i>schueneri</i> Blyth)
3 <i>Abroscopus superciliaris superciliaris</i> (Blyth) 14,5—15,0 × 10,7—11,2 (nach BAKER)	15,4	11,4	—	—	1,04	—	
3 <i>Abroscopus superciliaris schueneri</i> (Blyth) (nach GINSON-HILL aus SMYTHIES 1960)	16,0	12,0	—	—	1,20	—	Borneo (allein?) (Eier von Borneo)

\* bedeutet; ungefleckt reinweiße Eier bei *Phylloscopus* und *Scircus*

A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Abroscopus superciliosus vordermani</i> (Buttk.) 14,3—14,5 × 11,4—11,5 = 0,05 g (nach HOOGWERF, HELLEBREKERS & HOOGWERF)	14,4	11,5	0,049	0,051	0,98	W-Java (bei HOOGWERF 1949: <i>Sei- cerus</i> )
6 <i>Abroscopus schisticeps schisticeps</i> (Hodgs.) 14,0—16,0 × 10,4—11,8 (NEUKORN, BAKER, Cat. Brit. Mus.)	14,5	11,0	—	0,89	—	Nepal, Sikkim (= <i>Abornis</i> )
3 <i>Abroscopus schisticeps flamentalis</i> (Baker) 15,1 × 11,1 bis 15,4 × 11,3 (nach BAKER)	15,3	11,2	—	0,96	—	Bhutan, SO-Tibet, Assam, N- Burma (Chin Berge, Shan Staaten)
37 <i>Abroscopus alboocularis alboocularis</i> (Horsf. & Moore) 13,3—15,6 × 10,5—12,0 = 0,04—0,05 g (nach NEUKORN, BAKER, 2 u. R. KREUGER, briefl.)	14,4	11,5	0,045	0,047	0,94	Nepal, Sikkim, Assam, N-Burma (Bei NEUKORN: <i>Abornis albi- gularis</i> Moore) (Kreuger: 1/2 Shillong)
36 <i>Abroscopus alboocularis fulvifacies</i> (Swinhoe) 13,0—15,1 × 10,0—11,6 = 0,040—0,050 g	14,0	10,8	0,046	0,053	0,84	Szechswan, S-Hälfte Chinas (Fu- kien), Taiwan, Hainan (bei NEUKORN: <i>Abornis</i> ; = <i>Seicerus</i> ) (26 Eier aus Fukien, 10 aus Taiwan)
3 <i>Tichellia hodgsoni hodgsoni</i> (Moore) (nach OSMASTON 1904 aus BAKER)	16,0	11,9	—	1,16	—	Nepal, Sikkim, Assam, N-Burma (Chin Berge)
100 <i>Orthotomus sutorius guzurata</i> (Lath.) u. <i>sutorius</i> (Penn.) 15,1—18,4 × 10,6—12,7 = 0,05—0,08 g	16,4	11,6	0,065	0,060	1,13	(= <i>Abroscopus</i> ; = <i>Seicerus</i> ) <i>guzurata</i> : Ceylon <i>sutorius</i> : W-Pakistan u. Indien (ohne O) (bei NEUKORN: <i>Su- toria</i> )
200 <i>Orthotomus sutorius patia</i> Hodgs. 13,3—17,5 × 10,0—13,0 = 0,05—0,07 g	15,9	11,3	0,060	0,058	1,06	Nepal, Sikkim, Assam (außer NO), W- u. O-Bengalen, Burma, Teasserim

	A	B	g	d	G	Rg	
40 <i>Orthotomus sutorius longicauda</i> (Cm.) 15,0—16,7 × 10,5—12,1 (nach BAKER 1933, S. 374)	15,6	11,7	—	—	1,10	—	Burma (Schan Staaten), Yunnan (außer SO), S-China, Hainan (Eier von Hongkong)
54 <i>Orthotomus sutorius maculicollis</i> Moore 13,4—16,9 × 10,6—12,2 (nach BAKER 1933, S. 375, u. Sammlung v. Treskow)	15,5	11,4	—	—	1,04	—	S-Thailand, Malayische Halbinsel
35 <i>Orthotomus sutorius edela</i> (T.) 14,3—16,4 × 10,3—11,6 = 0,05—0,06 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF)	15,4	11,0	0,050	0,051	0,94	5,3%	Java
100 <i>Orthotomus atrogularis nitidus</i> Hume 14,6—16,2 × 10,7—12,5 = 0,055—0,075 g (nach BAKER 1933, S. 377, u. Brit. Mus.)	15,4	11,4	—	—	1,03	—	Sikkim bis O-Assam, Zentral-Bur- ma bis Tenasserim (außer dem S) u. N-Thailand [bei NEHRKORN: <i>atrigrularis</i> (T.)]
21 <i>Orthotomus atrogularis atrogularis</i> (T.) 14,5—16,8 × 10,9—12,3 = 0,055—0,075 g	15,6	11,6	0,063	0,060	1,08	5,8%	S-Tenasserim, S-Thailand, Ma- layische Halbinsel, Borneo (außer dem N)
3 <i>Orthotomus atrogularis chloronchus</i> Og.-Grant 16,0—16,5 × 12,2 (n. OGILV.-GRANT, Ibis 1898, S. 240)	16,2	12,2	—	—	1,25	—	N-Luzon (N von Manila)
4 <i>Orthotomus atrogularis derbianus</i> Moore 16,0—17,0 × 11,5—12,0 = 0,07 g (nach KUTTER u. NEHRKORN)	16,5	11,8	0,070	0,063	1,19	5,9%	Luzon südl. von Manila
2 <i>Orthotomus atrogularis frontalis</i> Sharpe (nach NEHRKORN)	16,0	11,0	—	—	1,00	—	südl. Philippinen (Samar, Leyte, Bohol, Dinagat, Mindanao) (Eier von Mindanao)
42 <i>Orthotomus servicus hesperius</i> Oberh. 15,0—16,8 × 10,5—12,0 (nach BAKER u. HOOGERWERF 1949)	15,6	11,3	—	—	1,03	—	südl. Thailand u. Burma, Malay- ische Halbinsel, Sumatra, Lingga [früher irrig <i>r. ruficeps</i> (Less.)]
1 <i>Orthotomus sepium borneonensis</i> Salvad. (nach Sammlung R. KREUTGER, briefl.)	17,3	11,8	0,071	0,060	1,27	5,6%	Borneo



	A	B	g	d	Cl	Rg	
72 <i>Orthotomus sepium sepium</i> Horsfield 14,3—17,3 × 10,3—12,0 = 0,046—0,065 g (nach HOOGERWERF, HELLERREICHES & HOOGERWERF)	16,0	11,1	0,052	0,051	1,03	5,1%	Java
14 <i>Phyllegates cucullatus coronatus</i> (Blyth) 14,7—16,9 × 10,9—13,0 = 0,06 g (nach HARTERT u. NIEUKÖRN)	15,5	11,4	0,065	0,061	1,03	5,6%	Sikkim, Assam, Manipur, Burma bis Tetasserim (jetzt meist zu <i>Orthotomus</i> ) Java
6 <i>Phyllegates cucullatus cucullatus</i> (T.) 14,8—16,1 × 11,5—11,9 = 0,05 g (nach HOOGERWERF, HELLERREICHES & HOOGERWERF)	15,6	11,8	0,050	0,047	1,12	4,5%	
56 <i>Cisticola erythrops erythrops</i> (Hartlaub) 16,5—18,5 × 12,5—13,5 (nach BAYES 1911; 3 nach R. KREUTER, briefl.)	17,3	12,9	0,074	0,062	1,47	5,4%	W-Afrika (Gambia bis an Ubangi u. unteren Zaïre, Kongo) (Kreuter: Einzeler von Ghana) Kongo (Große Telle), Uganda, Kenia, N- u. Zentral-Tanganjika (de Bournonville: Urumburu in Urundi)
40 <i>Cisticola erythrops nigra</i> LYNES 16,4—18,8 × 12,0—13,7 (nach LYNES 1930, 3 n. KREUTERS, Ann. Transvaal Mus. 11, 8, 238, 1926; 11 n. JAMES 1970)	17,3	12,7		—	1,42		S-Tanganjika, Portug. O-Afrika, SO-Kongo, N- u. S-Rhodesien, O-Transvaal, Südafund, Natal
11 <i>Cisticola cantans swanzzii</i> (Sharpe) 16,5—17,8 × 11,5—12,5 (nach SHARPE, 1938)	17,3	11,9			1,25		Gambia bis S-Nigeria
1 <i>Cisticola cantans cantans</i> (Houglin) [nach LYNES (1930) 11 hier bekannt]	17,0	12,7			1,40		S-Eritrea, Abessinien
2 <i>Cisticola cantans belli</i> Og-Grant 17,9—13,9; 19,2 × 14,7 mm (nach PRI- GOGINE 1961)	18,6	14,3			1,95		Uganda, NO-Kongo, NW-Tangan- jika (Prigogine: NO-Kongo)

	A	B	g	d	G	Rg	
15 <i>Cisticola cantans pictipennis</i> Madarász 16,6—19,3 × 12,3—13,2 (nach SEBLE 1943)	17,9	12,7	—	—	1,47	—	Inneres von Kenia, N-Tanganjika (Eier von Nairobi)
41 <i>Cisticola cantans mucroneri</i> Rehw. 15,2—18,1 × 10,7—13,0 = 0,05—0,06 g (nach SWYNNERTON 5 Eier: 17,5 × 12,2; nach CHUBB 3: 16,3 × 11,5; nach BEL- CHER: 18 × 13; nach JAMES 1970 4: 17,5 × 12,8 mm; LYNES 1936 36: 16,8 × 12,4 mm)	17,1	12,4	0,057	0,055	1,36	4,5%	S-Tanganjika, Niassaland, O-N- Rhodesien, O-S-Rhodesien, In- neres von Portug. O-Afrika [bei CHUBB fälschlich <i>cinereus</i> (Heugl.)]
2 <i>Cisticola voosnamii voosnamii</i> Og-Grant 20,2 × 13,3; 20,3 × 13,2 (nach DE BOUR- NONVILLE, briefl. 1973)	20,3	13,3	—	—	1,86	—	Uganda, NO-Kongo, NW-Tanga- njika (de Bournonville: 1/2 Urundi)
5 <i>Cisticola voosnamii schusteri</i> Rehw. 17,0—19,0 × 12,3—13,5 (nach SCHUSTER 1914 u. LYNES 1930, S. 300)	18,0	12,8	0,080	0,060	1,52	5,3%	Inneres Tanganjika (c/3 Moshi, c/2 Uluguru)
2 <i>Cisticola voosnamii lafiri</i> LYNES (nach LYNES 1930)	17,5	13,0	—	—	1,52	—	Katanga u. SW-Tanganjika bis N- Rhodesien
6 <i>Cisticola lateralis lateralis</i> (Fraser) 16,3—17,2 × 12,9—13,0 (n. DE BOUR- NONVILLE, briefl.)	16,9	13,2	—	—	1,51	—	Gambia bis Kamerun und Ubangi (de Bournonville: 2/3 Elfenbein- küste)
7 <i>Cisticola lateralis antinorii</i> (Heuglin) 15,3—19,0 × 12,7—13,7 (Sammlungen LYNES, Jackson, van Someren, aus LYNES 1930)	17,6	13,4	—	—	1,60	—	S-Sudan, Uganda, angrenzender Kongo u. Gebiet am unteren Kongo (= Zaïre) (Eier aus Uganda)
2 <i>Cisticola lateralis vincenti</i> Chapin (nach LYNES & SLATER 1934)	17,5	11,8	—	—	1,25	—	N-Angola bis W-Katanga u. NW- N-Rhodesien (bei LYNES: <i>modesta</i> Bocage) (Eier aus Angola)
17 <i>Cisticola bulliens</i> LYNES (nach LYNES 1930, LYNES & SLATER 1934, S. 28)	16,3	12,1	—	—	1,22	—	Angola, von Mossamedes bis zum unteren Kongo (Eier von Lobito-Gegend)

	A	B	g	d	C	Rg	
26 <i>Cisticola anomala</i> (v. Müll.) 16,0—18,0×10,6—13,0 = 0,06—0,08 g (NEHRKORN; 17 Eier n. SERLE 1950; 4 nach PRIGOCINE 1971)	16,9	12,5	0,07	0,070	1,36	5,8%	Niger bis Kongo-Mündung u. Ituri (= <i>rufopileata</i> Rehw.) (SERLE: Kamerun; NEHRKORN: Gabun; PRIGOCINE: O-Kongo) Kamerunberg
2 <i>Cisticola hunteri discolor</i> Sjöstedt 19,0×13,6; 19,0×13,5 (nach SERLE 1950)	19,0	13,6	—	—	1,80	—	Hochland von Kenia (Mau) (bei White syn. <i>hunteri</i> )
2 <i>Cisticola hunteri primoides</i> Neumann 19,0×13,2 = 0,09 g; 19,5×13,1 = 0,08 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	19,3	13,2	0,086	0,059	1,73	5,0%	(Kreuger: 1/2 S-Kinangop, Kenia)
10 <i>Cisticola hunteri chabbi</i> Sharpe 17,7—19,6×12,0—14,0 = 0,08—0,09 g (nach LYNES 1930; 2 n. R. KREUGER briefl., 2 n. PRIGOCINE 1970)	18,6	13,2	0,086	0,059	1,69	4,9%	W-Kenia (Hochländer), Uganda, angrenzendes Kongo, NW-Tan- ganjika (Kreuger: 1/2 von SW-Uganda)
— <i>Cisticola hunteri nigritioris</i> Shelley (nach BELCHER & PITMAN 1966)	(ohne Maße beschrieben)						N-Niassaland, S-Tanganjika
3 <i>Cisticola aberrans bairlandensis</i> Neum.	(bei LYNES & SOLATER ohne Maße beschrieben)						Zentral-Angola (Bailunduland, Bonguella)
— <i>Cisticola aberrans lurio</i> Vincent 17,5—18,5×13,0—13,5 (nach BENSON 1944)	18,0	13,3	—	—	1,61	—	S-Niassaland, angrenzendes Mo- çambique
3 <i>Cisticola aberrans aberrans</i> (A. Smith) 17,3—17,7×12,4—12,8 (nach ROBERTS 1913 u. 1940; LYNES 1930)	17,5	12,6	—	— (siehe Text)	1,42	—	Transvaal, innerstes Natal
6 <i>Cisticola aberrans minor</i> Roberts 15,8—17,0×12,2—12,4 (nach LYNES 1930; 3 n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	16,8	12,4	—	— (siehe Text)	1,32	—	O-Küstenland Afrikas von Mo- çambique bis Kapland
7 <i>Cisticola chiniana badessa</i> Mearns 17,5—18,0×12,5—13,0 = 0,08 g (nach v. ERLANGER)	17,8	12,9	0,082	0,062	1,52	5,4%	SO-Sudan, Eritrea, W. (u. S?) Abessinien bis an den Fuß des Abessinischen Plateaus (Eier von S-Abessinien, diese Rasse?) ( <i>badessa</i> gilt jetzt als Art.)

	A	B	g	d	G	Rg	
13 <i>Cisticola chiniana ukamba</i> Lynes (nach LYNES 1930)	16,3	13,0	—	—	1,40	—	Mittl. Plateau von Kenia, östl. Massai-Provinz (Tanganjika) u. Teita-Distrikt
2 <i>Cisticola chiniana humilis</i> Madarász (nach R. KREUGER, briefl.)	17,1	13,0	0,090	0,071	1,50	6,0%	Kenia-Hochland (Naiwascha, Nakuru)
— <i>Cisticola chiniana victoria</i> Lynes	(bei LYNES 1930 ohne Maße beschrieben)						(Kreuger: 1/2 von Kampi-ya-Moto, Kenia)
1 <i>Cisticola chiniana fischeri</i> Rehw.	(bei LYNES 1930 ohne Maße beschrieben)						Gebiet des Victoria Nyanza
3 <i>Cisticola chiniana heterophrys</i> Oberh. (nach LYNES 1930)	17,5	13,0	—	—	1,50	—	Innere Zentral- u. N-Tanganjika u. extrem östl. Kongo
12 <i>Cisticola chiniana procera</i> Peters (nach BELCHER)	17,2	12,5	—	—	1,36	—	O-Kenia u. O-Tanganjika zwischen 2° u. 7° s. Br.
54 <i>Cisticola chiniana chiniana</i> (A. Smith) u. <i>campestris</i> Gld. 15,6—19,1 × 12,3—13,8 (nach ROBERTS 1957, 20 n. JAMES 1970)	17,9	12,9	—	—	1,52	—	S-Tanganjika, Niassaland, Teile von N-Rhodesien, Moçambique S-N-Rhodesien, S-Rhodesien, W- u. N-Transvaal, O-Botswana, N-Kapland
4 <i>Cisticola chiniana fortis</i> Lynes 16,5—17,6 × 12,9—13,0 (nach BOWEN & LYNES 1938 aus CHAPIN 1953, S. 375)	17,1	12,9	—	—	1,46	—	<i>campestris</i> : O-Transvaal, Swasiland, Portug. O-Afrika, Sulu-land, Natal
5 <i>Cisticola rufigula ansorgei</i> Neum. (nach LYNES 1930, S. 239)	16,1	12,0	—	—	1,18	—	Zentral- u. N-Angola, Zentral- u. S-Kongo, SW-Tanganjika, N-N-Rhodesien
59 <i>Cisticola rufigula rufigula</i> (Hartl.) 16,0—18,8 × 11,4—13,2 (nach ROBERTS 1957)	17,0	12,6	—	—	1,40	—	Innere Plateau in Zentral- u. S-Angola, S- u. SO-Katanga, W-Sambia (= N-Rhodesien) u. S-Rhodesien
							Innere Plateaus im Damara- u. Ovamboland, Botswana, W-Transvaal, Teile von Sambia

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Cisticola subruficapilla subruficapilla</i> (A. Smith) (nach LYNES 1930)	15,0	11,3	—	—	1,30	—	SW-Kapland
22 <i>Cisticola subruficapilla gamsi</i> LYNES 15,3—17,0 × 11,6—13,0 (nach JAMES 1970)	16,0	12,1	—	—	1,22	—	SO-Kapland
1 <i>Cisticola subruficapilla karasensis</i> (Roberts) (nach HOESCH & NIETHAMMER 1940)	15,5	12,5	0,060	0,054	1,25	4,8%	Berge im mittleren Damaraland u. Namaland
2 <i>Cisticola lais distincta</i> LYNES 19,0—20,2 × 12,9—13,1 (n. DE BOUR- NONVILLE, briefl.)	19,4	13,0	—	—	1,70	—	Teile von Kenia, O-Uganda (de Bournonville: 1/3 Kinuogop, Kenia)
<i>Cisticola lais namba</i> LYNES	(von SCHLATER & LYNES ohne Maße beschrieben)						Hochland von Zentral-Angola (Ei von Namba)
33 <i>Cisticola lais semifasciata</i> RELAW. (nach BELCHER, 2 Eier nach BENSON & PITMAN 1966)	17,1	12,8	—	—	1,44	—	Niassaland (Hochplateau) u. Tan- ganyika
7 <i>Cisticola lais monticola</i> Roberts (nach ROBERTS aus LYNES 1930)	16,6	12,4	—	—	1,30	—	Südl. Transvaal, nördl. Orange- Freistaat
32 <i>Cisticola lais lais</i> (FINCH & HARL.) 17,2—18,0 × 12,5—12,9 + 0,07 g (nach ROBERTS aus LYNES 1930; 22 n. CHURCH 1922; 4 n. R. KREUGER, briefl.)	17,5	12,4	0,070	0,054	1,41	4,8%	Natal, NO- u. O-Transvaal [bei CHURCH fälschlich <i>subruficapilla</i> (Smith)] (Kreuger: c/4 aus Khubela River Tal, Basutoland) S-Tanganyika
9 <i>Cisticola njombe njombe</i> LYNES (nach LYNES 1934 u. PRAED & CLARKE 1955, S. 466)	~ 17,5	~ 12,5	—	—	~ 1,42	—	Senegal bis Kamerun, W- u. Zentral-Kongo
4 <i>Cisticola guthriei</i> amphilecta RELAW. (Museum Tring)	18,3	12,9	—	—	1,57	—	(LYNES: 1/4 aus Gabun)

	A	B	g	d	G	Rg	
11 <i>Cisticola galactotes nyansae</i> Neum. 16,4—17,2 × 12,1—13,0 (nach LYNES (1930; van Someren hat viele Gelege); 3 n. JAMES 1970; 3 n. DE BOURNON- VILLE, briefl.)	16,6	12,4	—	—	1,28	—	NO-Kongo, Uganda, Kenia (außer, trocknem N u. Küstenstreifen), NW-Tanganjika
18 <i>Cisticola galactotes zillingeri</i> Lynes 16,0—17,8 × 12,0—13,5 (nach LYNES 1930 u. SHUEL 1938, S. 239)	16,9	12,3	—	—	1,33	—	N-Nigeria bis Darfur in W-Sudan
15 <i>Cisticola galactotes lugubris</i> (Rüpp.) 15,5—17,0 × 12,0—13,0 (Sammlung Cheesman nach LYNES 1930, n. V. ERLANGER)	17,0	12,6	— (siehe Text)	—	1,40	—	Eritrea, Abessinien
30 <i>Cisticola galactotes harenatocephala</i> Cab. (nach LYNES 1930, Brit. Museum)	15,7	12,1	0,070	0,064	1,20	5,8%	Küste von S-Somalia u. Kenia (Eier von O-Kenia)
8 <i>Cisticola galactotes swahelica</i> Neum. (nach LYNES 1930)	16,6	12,5	—	—	1,33	—	Tanganjika u. O-Kongo nördl. vom Merusee
8 <i>Cisticola galactotes laupala</i> Lynes (nach SCLATER & LYNES 1934)	16,2	12,1	—	—	1,20	—	Meru-Gebiet in SO-Kongo, Bang- weolo-Gebiet in N-Sambia (gilt auch als syn. <i>galactotes</i> ) (Eier vom Bangweolo-See)
21 <i>Cisticola galactotes galactotes</i> (Temm.) 15,9—19,3 × 11,5—14,2 = 0,08—0,09 g (nach CHUBB, LYNES 1930, 6 n. JAMES 1970, 2 n. R. KREUGER, briefl.)	17,0	12,8	0,086	0,066	1,41	5,5%	SO-Kongo, N-Sambia, Niassaland, Portug. O-Afrika, N-Botswana, Natal (bei CHUBB: <i>lugubris</i> Rüppell) (Kreuger: Empangeni, S-Afrika)
10 <i>Cisticola pipiens congo</i> Lynes 15,7—19,1 × 12,0—13,0 (nach A. W. VINCENT, Ibis 1948, S. 303)	17,4	12,5	—	—	1,40	—	NO-Angola, Katanga, N- u. W- N-Rhodesien, Ngamiland
5 <i>Cisticola pipiens pipiens</i> Lynes (nach SCLATER & LYNES 1934, S. 32) — <i>Cisticola carruthersi</i> Og-Grant	17,0	12,7	—	—	1,40	—	Benguella, Sambia bis N-Botswana (Eier von Huambo, S-Angola) Uganda, O-Kongo, Nyansa-Provinz

(bei LYNES 1930 ohne Maße beschrieben)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Cisticola tininiens oreophila</i> van Someren 16,0—16,8 × 12,0—12,5 (nach LYNES 1930; 3 n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	16,3	12,2	—	—	1,25	—	Kenia-Hochland (Lynes: 1/3 von Mau; de Bour- nonville: 1/3 von S-Kinangop)
11 <i>Cisticola tininiens perpallia</i> Hartert (nach LYNES 1930)	15,9	11,9	—	—	1,15	—	Hochland von Zentral-Angola
158 <i>Cisticola tininiens tininiens</i> (Licht.) 15,7—17,3 × 11,9—12,5 (nach CHUBB, LYNES 1930, ROBERTS 1957)	16,2	12,2	0,075	0,060	1,24	6,0%	Südl. u. östl. Südafrika von S-Rho- desien südw. (ohne extreme Trockengebiete)
22 <i>Cisticola robusta robusta</i> (Rüpp.) 18,0—20,0 × 13,5—14,2 = 0,085—0,102 g (nach V. ERLANGER 1905, LYNES 1930)	19,4	14,0	0,100	0,064	1,92	5,2%	Eritrea, Abessinisches Plateau, im S bis Harrar Berge u. auf der S- Seite des Hawaschaltals (= <i>Drynoica robusta</i> Rüpp.) Inner-Kenia (Berge) (meist syn. zu <i>nuchalis</i> ) (SERLE: 3 c/3 von Nakuru)
19 <i>Cisticola robusta ambigua</i> Sharpe 16,6—19,3 × 12,3—13,2 (nach LYNES 1930 u. SERLE, Ibis 1943, S. 71)	17,8	12,4	—	—	1,40	—	W-Kenia, Uganda, NW-Tanganji- ka, NO-Kongo
7 <i>Cisticola robusta nuchalis</i> Rehw. 18,1—19,8 × 13,2—14,4 (u. DE BOURNONVILLE, briefl.)	19,0	13,8	—	—	1,84	—	(Eier aus Uganda u. Ruanda)
2 <i>Cisticola robusta awamba</i> Lynes	18,1	13,4	—	—	1,68	—	SW-Tanganjika, Katanga, N-N- Rhodesien
10 <i>Cisticola robusta angolensis</i> (Boc.) (nach LYNES 1930, SCLATER & LYNES 1934)	18,4	13,8	—	—	1,78	—	Inneres von N- u. Zentral-Angola
13 <i>Cisticola natalensis strangi</i> (Fraser) 16,6—20,0 × 12,4—14,3 = 0,07 g (nach CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, LYNES 1930, SIEBEL 1938, SERLE 1940)	(siehe Text)						Portug. Guinea bis Kamerun, W- Kongo, Kongo-Mündung
— <i>Cisticola natalensis rufida</i> (Heugl.)	(bei LYNES ohne Maße beschrieben)						W-Kongo (Übergang), S-Sudan, Uganda (syn. von <i>strangi</i> ?)
1 <i>Cisticola natalensis kapitiensis</i> Mearns (nach LYNES 1930)	18,0	13,6	—	—	1,70	—	Zentrales Kenia bis Meru-Distrikt u. angrenzende N-Provinz von Tanganjika

	A	B	g	d	G	Rg	
82 <i>Cisticola natalensis natalensis</i> (A. Smith) 16,0—21,3 × 12,3—14,7 = 0,07—0,09 g (nach LYNES 1930, BELCHER, SWYN- NERTON 1911, ROBERTS 1940, PRIEST 1948, CHUBB, JAMES 1970; 11 n. R. KREUGER, briefl.)	19,1	13,8	0,089	0,062	1,85	5,1%	Niassaland, Portug. O-Afrika, O- N-Rhodesien, S-Rhodesien, O- Kapland (Kreuger: 2 c/4, 1 c/3 Banket, Rhodesien)
3 <i>Cisticola natalensis huambo</i> Lynes (nach LYNES 1930)	20,3	12,8	—	—	1,70	—	Innerer Benguella-Distrikt von Angola
— <i>Cisticola cinereola cinereola</i> Salvadori (nach PRADD & GRANT 1955, S. 502)	~ 17,5	~ 12,0	—	—	~ 1,33	—	O- u. S-Absessien, NW-Somalia
3 <i>Cisticola fulvicapilla angusticauda</i> Rehw. 14,0—14,8 × 11,0 (nach LYNES 1930)	14,4	11,0	—	—	0,90	—	W-Kenia, W-Tanganjika, SO- Kongo, N-Rhodesien (Lynes: c/3 Elisabethville, Ka- tanga)
13 <i>Cisticola fulvicapilla muelleri</i> Alexander (nach BELCHER)	15,1	11,9	—	—	1,10	—	S- u. Zentral-Tanganjika, Niassa- land, Portug. O-Afrika, NO- N-Rhodesien
103 <i>Cisticola fulvicapilla ruficapilla</i> (A. Smith) 13,6—17,0 × 10,8—12,4 (LYNES 1930, CAT. BRIT. MUS., JAMES 1970)	15,5	11,5	—	—	1,06	—	S-Rhodesien, Transvaal, Oranje Freistaat, N- u. S-Kapland [bei NEURKORN: <i>Dryodromas</i> <i>fulvicapilla</i> (Vieill.)]
48 <i>Cisticola fulvicapilla fulvicapilla</i> (Vieillot) 13,6—16,0 × 10,4—12,3 = 0,05—0,06 g (nach JAMES, LYNES 1930; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	15,3	11,5	0,056	0,053	1,03	5,0%	Natal, Kapland (außer SW u. NW) (Kreuger: 2 c/4 aus Natal)
8 <i>Cisticola nana</i> Fischer & Reichenow (nach LYNES 1930)	14,4	11,4	—	—	0,96	—	Absessien, O-Kenia, N- u. Zentral- Tanganjika
1 <i>Cisticola rufigeeps guinea</i> Lynes (nach SERLE 1940)	13,0	10,5	—	—	0,75	—	Gambia bis Kamerun (Ei aus N-Nigeria)
27 <i>Cisticola rufigeeps rufigeeps</i> (Cretzschm.) (nach LYNES 1930)	16,0	12,0	—	—	1,18	—	Vom Schari bis Kordofan



	A	B	g	d	G	Rg	
11 <i>Cisticola brachyptera brachyptera</i> Sharpe 14,3—15,9 × 11,0—11,8 (nach SHUEL 1938, CHAPIN 1953)	14,9	11,4	—	—	1,01	—	Von Senegal bis S-Sudan, Uganda, W-Kenia u. Kongo Mündung
5 <i>Cisticola brachyptera zellitzii</i> Rehw. 15,7—17,0 × 11,5—12,7 (nach SERLER 1943)	16,5	12,2	—	—	1,27	—	Eritrea u. Abessinien (außer SO) (Eier vom Didessa Fluß nahe Addis Abeba)
4 <i>Cisticola brachyptera reichenowi</i> Meadens (nach BARCROFT aus LYNES 1930)	14,4	11,5	—	—	0,96	—	Küstenland von Kenia u. S- Somalia
5 <i>Cisticola brachyptera katonae</i> Madarász (nach LYNES 1930)	16,2	11,7	—	—	1,14	—	Innere Kenia bis zum Fuß des Kilimandscharo in N-Tanganjika
12 <i>Cisticola brachyptera isabellina</i> Rehw. (nach BARCROFT)	15,4	11,7	—	—	1,09	—	Zentral- u. S-Tanganjika, Niassa- land, Portug. O-Afrika, O- u. N- S-Rhodesien
18 <i>Cisticola brachyptera launda</i> Lynes (nach LYNES 1930, SCHAFER & LYNES 1934)	15,7	11,6	—	—	1,09	—	Innere Zentral- u. N-Angola, südl. Kongo Becken, W-N-Rho- desien
4 <i>Cisticola rufa</i> (Fraser) 15,0—16,4 × 11,5—12,3 = 0,06—0,07 g (Nankorn, Schönwetter; 1 nach Sammlung R. KREUDER, briefl.)	15,4	11,8	0,062	0,059	1,13	5,5%	Gambia bis Zentral-Afrika (Port Archambault) u. N-Kamerun (Kreuger: 1/1 von Ghana)
4 <i>Cisticola juncidis juncidis</i> (Raf.) 15,9—16,2 × 11,5—11,6 = 0,05—0,06 g (nach Sammlung R. KREUDER, briefl.)	16,0	11,5 (nach LYNES 1930 wie <i>j. cisticola</i> )	0,065	0,052	1,09	5,0%	S-Frankreich, Korsika, Italien, Ungarn, Balkan, Kleinasien, Cy- pern, Ägypten
100 <i>Cisticola juncidis cisticola</i> (L.) 14,8—17,1 × 10,2—13,0 = 0,05—0,07 g	15,5	11,6	0,060	0,058	1,08	5,6%	Spanien, Portugal, Balearen, Ma- rokko, Algerien, Tunesien
14 <i>Cisticola juncidis uropygialis</i> (Fraser) 14,0—15,5 × 10,8—11,2 (nach SHUEL)	14,9	11,2	—	—	1,00	—	Senegal bis W-Eritrea, W- u. S- Abessinien, SW-Arabien (Eier aus der Provinz Kano in N-Nigeria)
7 <i>Cisticola juncidis perennia</i> Lynes (nach PITMAN u. VAN SOMEREN in LYNES 1930)	14,4	10,8	0,043	0,048	0,86	5,0%	NO-Kongo, Uganda, Albert-See, Kenia, N-Tanganjika, Sansibar (Eier vom Albert-See)

	A	B	g	d	C	Rg	
116 <i>Cisticola juncidis terrestris</i> A. Smith 13,5—16,4 × 10,9—12,0 (nach BLECHER, CHUBB, LYNES 1930, LYNES & SCLA- TER 1934; 53 n. JAMES 1970)	15,0	11,3	0,055	0,056	0,98	5,6%	S-Afrika von Gabun, Kasai, Urundi, S-Tanganjika südwärts (außer fast ganz SW-Afrika)
400 <i>Cisticola juncidis caesiatus</i> (Franklin) 13,3—16,8 × 10,2—12,3 = 0,045—0,07 g	15,0	11,5	0,057	0,058	1,03	5,5%	Indien, Assam, Oberburma
50 <i>Cisticola juncidis onulara</i> Blyth 14,3—16,4 × 11,1—12,3 (nach BAKER 1933)	15,7	11,9	—	—	1,17	—	Ceylon
120 <i>Cisticola juncidis madaga</i> LYNES 13,9—16,6 × 10,7—12,2 = 0,04—0,06 g (nach CAT. BRIT. MUS., HOOGWERF, HELLBREKERS & HOOGWERF 1967)	15,0	11,4	0,050	0,051	1,02	4,9%	Niederburma, Thailand, Malayische Halbinsel, Nicobaren, Sumatra, W- u. Mittel-Java
60 <i>Cisticola juncidis trimbulans</i> (Swinhoe) 14,0—16,0 × 11,0—12,3 (LA. TORCHIE; VAUGHAN & JONES, Ibis 1913, S. 60; Brit. Mus. n. LYNES 1930)	14,5	11,4	—	—	0,98	—	China, Indochina, Taiwan, Hainan, Philippinen
64 <i>Cisticola juncidis bruniceps</i> (T. & S.) 15,2—16,5 × 11,5—12,5 = 0,06—0,08 g	16,1	12,1	0,070	0,063	1,20	5,8%	Hondo, Sieben Inseln, Riu Kiu Inseln
3 <i>Cisticola juncidis leanyeri</i> Givens & Hitchcock 15,2—15,3 × 11,3—11,5 (nach GIVENS & HITCHCOCK)	15,3	11,4	—	—	1,00	—	Nord-Territorium (Port Darwin Distrikt) in Australien
51 <i>Cisticola cherina</i> (A. Smith) 13,9—18,0 × 11,0—12,6 = 0,05—0,07 g (7 Eier nach APPERT, Journ. f. Orn. 113, S. 84, 1972)	15,8	11,7	0,060	0,056	1,09	5,4%	Madagaskar (= <i>madagascariensis</i> Newton)
120 <i>Cisticola exilis tyleri</i> Jerdon 13,1—16,1 × 10,9—12,0 (nach BAKER)	14,8	11,4	—	—	1,00	—	NO-Indien, Bengalen, Assam, Oberburma, Yunnan
30 <i>Cisticola exilis equicaudata</i> Baker 13,2—16,2 × 10,8—12,1 = 0,05—0,07 g	14,9	11,2	0,056	0,058	0,96	5,8%	Niederburma, Thailand, Indochina

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Cisticola exilis lineocapilla</i> Gld.? 15,0—15,1 × 11,6 = 0,05 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	15,1	11,6	0,050	0,050	1,05	4,8%	Bandoeng, Malaya (welche Rasse dort?) (Kreuger: 1/2)
5 <i>Cisticola exilis lineocapilla</i> Gld.? 13,0—14,2 × 10,2—10,8 = 0,04 g (Sammlung Bartels, nach HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	13,8	10,7	0,043	0,051	0,82	5,2%	W-Java (von wo bisher wohl nicht bekannt)
3 <i>Cisticola exilis lineocapilla</i> Gld. 15,0—15,4 × 11,2—11,4 = 0,05 g (nach HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	15,2	11,3	0,050	0,050	1,00	5,0%	O-Java, Kleine Sunda Inseln, Nord Territorium in Australien (1/3 von Flores)
22 <i>Cisticola exilis diminuta</i> Mathews 13,7—16,2 × 10,9—12,0 = 0,05—0,06 g (2 Eier nach MAYR & RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 73, S. 119, 1937)	15,1	11,5	0,057	0,057	1,03	5,5%	O-Neugunea, Bismarck Archipel, Kap York Halbinsel (Mayr & Rand: 1/2 von S-Neugunea)
40 <i>Cisticola exilis exilis</i> (Vig. & Horst.) 13,2—15,7 × 10,2—12,0 = 0,05—0,06 g	14,5	11,4	0,055	0,058	0,99	5,6%	O-Australien (Queensland von 17° s. Br. südwl., Neusüdwales, Victoria) (= <i>ruficeps</i> Gould) Kenia u. N-Tanganjika (de Bournonville: Nairobi)
2 <i>Cisticola aridula tanganyika</i> Lynes 14,5 × 11,0; 15,0 × 11,0 (n. DE BOUENOSVILLE, briefl.)	14,8	11,0	—	—	0,95	—	Küstengebiet von Angola S-Angola u. Damaraland, ostw. bis N- u. S-Rhodesien, Transvaal, Portug. O-Afrika u. Natal
38 <i>Cisticola aridula kalahari</i> Og.-Grant u. <i>caliqua</i> Chacey 14,0—16,6 × 10,9—11,6 = 0,045—0,055 g (nach ROBERTS 1913, LYNES 1930; HOESCH & NIETHAMMER 1940)	14,7 (nach LYNES 1930 wie <i>C. a. kalahari</i> )	11,4	0,050	0,052	0,98	5,1%	ROBERTS 1913: <i>lavendulae</i> Og.-Grant & Reid Inneres Natal, Transvaal, Oranje Freistaat, O-Kapland [bei ROBERTS: <i>Hemipteryx mystica</i> (Roberts)] (Kreuger: c/3 Johannesburg, c/4 Oranje Freistaat)
13 <i>Cisticola testrix major</i> (Roberts) 15,0—16,4 × 10,8—12,3 = 0,05—0,07 g (nach ROBERTS 1926; 7 n. R. KREUGER, briefl.)	15,7	11,8	0,065	0,060	1,13	5,6%	

	A	B	g	d	G	Rg	
10 <i>Cisticola textrix textrix</i> (Vieill.) 15,0—16,3 × 10,5—12,6 = 0,060—0,080 g	15,7	11,5	0,065	0,068	1,08	6,0%	südwestl. Kapland
5 <i>Cisticola eximia eximia</i> (Heuglin) (nach LYNES 1930)	16,0	11,4	—	—	1,08	—	Oberer Nil, NO-Kongo, W-Abes- sinien, Eritrea
9 <i>Cisticola dambo kasai</i> Lynes 14,6—15,8 × 11,2—11,8 (nach LYNES 1938)	15,2	11,5	—	—	1,02	—	Kasai-Provinz (W-Kongo)
1 <i>Cisticola dambo dambo</i> Lynes (nach LYNES & SCLATER 1934)	15,5	12,0	—	—	1,15	—	südl. Kongo u. östlichstes Angola, NW-N-Rhodesien
3 <i>Cisticola brunescens brunescens</i> Heugl. (nach CHEESMAN aus LYNES 1930)	17,4	12,3	—	—	1,30	—	Eritrea, Abessinien ohne den NW (Wambara), W-Somalia
8 <i>Cisticola brunescens nakuruensis</i> van Som. (nach LYNES 1930)	15,1	11,6	—	—	0,95	—	Kenia (Hochland)
4 <i>Cisticola brunescens hindii</i> Sharpe (nach LYNES 1930)	16,0	12,0	—	—	1,18	—	Kenia (mittleres Plateau), N- Tanganjika
8 <i>Cisticola brunescens cinnamomea</i> Rehw. (nach LYNES & SCLATER 1934, S. 22)	14,9	11,0	—	—	0,93	—	S-Tanganjika, Katanga, Sambia, S-Rhodesien, Mittel-Angola
14 <i>Cisticola brunescens egregia</i> (Roberts) (nach LYNES 1930)	15,5	11,6	—	—	1,08	—	Pondoland, Natal, Zululand, O- Transvaal
2 <i>Cisticola agrestis mauensis</i> van Someren 15,3 × 11,2; 15,9 × 11,3 (n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	15,6	11,3	—	—	1,03	—	Hochland von Kenia (de Bour- nonville: S-Kinangop)
33 <i>Cisticola agrestis agrestis</i> Hartl. 14,7—16,3 × 10,6—12,2 = 0,04—0,07 g (nach ROBERTS 1926 u. 1940, LYNES 1930, 3 n. BENSON & PITMAN 1966; 13 n. R. KREUGER, briefl.)	15,2	11,5	0,055 (siehe Text)	0,053 (siehe Text)	1,03	5,1%	Tanganjika, Katanga, Osthälfte von S-Afrika, Angola [= <i>Nepheli- cola minuta</i> (Gunning) u. <i>Hemi- pteryx immaculata</i> Hartl.] (Benson & Pitman: Niassaland) (Kreuger: 1 c/4, 3 c/3 Natal)
— <i>Graminicola bengalensis bengalensis</i> Jerd. (nach BAKER)	17,2	14,3	—	—	1,80	—	S-Nepal, S-Butan, Assam, Mani- pur
13 <i>Graminicola bengalensis striata</i> Styan 18,0—20,3 × 14,1—16,0 (nach BAKER)	19,0	15,0	—	—	2,18	—	Tenasserim, Thailand, Hainan

	A	B	g	d	C	Rg	
40 <i>Scotocerca inquieta sathura</i> (Loche) 13,0—16,8×10,0—12,8=0,040—0,065 g	14,8	11,2	0,053	0,055	0,96	5,5%	Algerien bis Barke (Cyrenaica)
20 <i>Scotocerca inquieta inquieta</i> (Cretzschmar) 13,8—16,0×10,7—12,4=0,050—0,075 g (zum Teil P., Schumr., Zeitschr. Orn., 29, S. 4, 1924)	15,2	11,7	0,062	0,061	1,06	5,8%	N-Ägypten (Cairo), Sinai, SO-Palästina
— <i>Scotocerca inquieta striata</i> (Brooks) 15,2—17,2×11,6—12,8 (nach BAKER und CAV. Burt. Mus.)	16,0	12,3	—	—	1,23	—	S- u. O-Iran, Beludschistan, Afghanistan, NW-Indien bis zum Indus
2 <i>Prinia gracilis carlo Zedlitz</i> 14,2×11,2; 14,1×11,1 (n. DE BOURNONVILLE, briefl.)	14,1	11,1	—	—	0,88	—	W-Küste des Roten Meeres v. SO-Sudan südwl. (de Bournonville; Port Sudan)
3 <i>Prinia gracilis nathoniensis</i> Nicoll 14,7—15,3×11,0—11,2=0,06 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	14,9	11,1	0,058	0,061	0,98	5,9%	Ägypten (Wadi Natron) (Kreuger: e/3 von dort)
25 <i>Prinia gracilis gracilis</i> (Licht.) 14,0—15,2×10,5—11,6=0,055—0,068 g	14,6	11,0	0,060	0,060	0,91	6,6%	Nil-Tal von Dongola südwärts bis Chartum
28 <i>Prinia gracilis delatae</i> Rehw. u. <i>palacstiniae</i> Zedlitz 13,6—15,0×10,6—12,0=0,050—0,070 g (3 nach R. KREUGER, briefl.)	14,4	11,2	0,060	0,065	0,93	6,4%	Unter-Ägypten <i>palacstiniae</i> : Palästina (Jordanien) (Kreuger: e/3 Jaffa)
15 <i>Prinia gracilis irakensis</i> Meinertzh. (n. MAKATSCHE 1958)	14,1	11,4	0,060	0,065	0,94	6,4%	Irak, Seistan
129 <i>Prinia gracilis lepida</i> (Blyth) 11,9—15,1×9,9—11,8=0,045—0,065 g (29 Eier nach SARUDNY 1963, S. 424 f.)	13,8	10,8	0,055	0,065	0,83	6,7%	(Makatsch: S-Irak) SO-Iran, Beludschistan, Afghanistan, westliches Indien (Sarudny: O-Iran)
7 <i>Prinia gracilis stewarti</i> Hart. 12,2—14,3×10,1—12,2 (nach BAKER)	13,7	10,9	—	—	0,84	—	Assam, O-Bengalen, Ganges Delta
200 <i>Prinia maculosa maculosa</i> (Bodd.) u. <i>hypocanthia</i> (Sharpe) 14,0—18,0×10,0—12,6=0,06—0,09 g (nach JAMES 1932, Museum Berlin, NIEBUKORN)	16,1	11,4	0,072	0,071	1,12	6,9%	<i>maculosa</i> : Westl. S-Afrika, Klein-Namaland <i>hypocanthia</i> : Ostl. S-Afrika, Natal, Transvaal (meiste Eier vom Osten: Kapland)

	A	B	g	d	G	Rg	
17 <i>Prinia substriata</i> (Smith) 15,2—17,3 × 11,2—12,7 (nach JAMES 1926 u. Brit. Mus.)	16,3	11,7	0,065	0,059	1,15	5,6%	S.-Afrika (SW-Karro u. Namaland)
30 <i>Prinia flavicans flavicans</i> (Vieill.) u. <i>ortleppi</i> Tristram 14,7—17,7 × 10,8—12,7 = 0,05—0,08 g	16,0	11,7	0,065	0,061	1,13	5,8%	<i>flavicans</i> : SW-Afrika (außer Kao- koveld), ostw. bis W.-S. Rhodesien <i>ortleppi</i> : N-Kapland bis W-Oranje Freistaat u. W-Transvaal
35 <i>Prinia pectoralis pectoralis</i> (Smith) 14,2—17,1 × 10,5—12,2 (nach JAMES 1970)	15,5	11,4	—	—	1,02	—	W-Kapland nordw. bis zum Oranje, W-Transvaal (= <i>Priniops ocula- rius</i> ; = <i>Spiloptila</i> )
3 <i>Prinia pectoralis ocularius</i> (Smith) 14,7 × 10,8—11,2 = 0,042 g (nach MACLEAN 1974; 1 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.)	14,7	11,0	0,042	0,067	0,92	4,8%	NW-Kapland, SW-Afrika, W- Oranje Freistaat (= <i>Priniops</i> ; = <i>malorensis</i> Sharpe) (Kreuger: Kalahari)
2 <i>Prinia clamanus</i> (T.) 16,0 × 11,0—12,0 = 0,055 g (NEHRKORN u. KUSCHEL)	16,0	11,5	0,055	0,052	1,09	5,0%	Abessinien (= <i>Spiloptila</i> ; = <i>Priniops</i> )
2 <i>Prinia erythroptera kirbyi</i> Haugner 17,5 × 12,5 (BELCHER); 17,2 × 12,1 = 0,07 g (Schönwetter)	17,3	12,3	0,070	0,057	1,34	5,2%	Niassaland (= <i>Helioleia</i> )
3 <i>Prinia subflava subflava</i> (Gm.) 15,5—16,3 × 11,2—11,7 = 0,06 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	15,8	11,4	0,059	0,055	1,07	5,5%	Vom Senegal ostw. über Kamerun u. S-Sudan bis N-Uganda u. Abessinien (außer Teil im W) (= <i>P. superciliosa</i> Sws.) (Kreuger: c/3 von Senegal)
81 <i>Prinia subflava pallescens</i> Mad. 13,8—16,5 × 10,9—11,8 (nach SHUEL u. LYNES)	15,1	11,1	—	—	0,95	—	Von Mopti am mittl. Niger ostw. durch N-Nigeria bis SW-Eritrea u. W-Abessinien (bei LYNES; <i>Prinia m. mistacea</i> (Rüpp.), bei SERLE: <i>P. s. super- ciliosa</i> Sws.) (Eier von N-Nigeria u. Darfur)

	A	B	g	d	G	Rg	
17 <i>Prinia subflava melanorhyncha</i> (Jard. & Fraz.) 13,0—16,6 × 11,0—12,7 = 0,05—0,06 g (nach HOLMAN in BANNERMAN; 13 n. R. KREUGER, briefl.)	15,0	11,4	0,055	0,054	1,01	5,2%	Sierra Leone bis S-Nigeria, weiter im O Übergang zu <i>immutabilis</i> (Kreuger; c/4, c/3, 1/3 + <i>Chrys- sococeps</i> E. KLAUS von Ghana, Kumasi)
x   1 <i>Prinia subflava immutabilis</i> van Someren (nach CHAPIN; 1 Ei nach GRANVIL)	15,5	12,3	0,084	0,078	1,22	7,0%	N-Kongo, Uganda (außer N und S), Kenia (bei WHYTE syn. <i>melano- rhyncha</i> ) (Granvik; Mt. Elgon)
19 <i>Prinia subflava tenella</i> (Cub.) 14,0—17,8 × 10,8—11,4 (nach KUSCHERL, SCHUSTER; LYNES 1934; 3 nach JAMES 1970)	15,5	11,2	—	—	1,00	—	SO-Kenia, Tanganjika, S-Uganda (meist syn. <i>melanorhyncha</i> ; bei SCHUSTER: <i>myiastara</i> Rupp.) (Lynes; Iringa; James; c/3 Entebbe)
11 <i>Prinia subflava grisei</i> Hart. 15,6—16,0 × 11,4—12,1 = 0,07 g (3 n. PRIGOGINE 1971, 8 n. R. KREU- GER, briefl.)	15,8	11,9	0,070	0,064	1,17	6,0%	Ruanda u. vom Tanganjika See durch Kongo bis N- u. Zentral- Angola (bei WHYTE syn. <i>melano- rhyncha</i> ) (Kreuger; 2 c/3, 1/2 Ruanda- Urundi)
150 <i>Prinia subflava affinis</i> (Smith) n. <i>pandensis</i> Roberts (und andere?) 14,5—17,7 × 10,8—13,0 (einmal 14 × 11 mm) (nach ROBERTS 1957)	15,9	11,5	— siehe Text)	—	1,10	—	s. beide nächste Rassen
24 <i>Prinia subflava affinis</i> (Smith) 14,3—17,0 × 10,5—12,0—0,05—0,07 g (nach JAMES 1970; 12 n. R. KREUGER, briefl.)	15,5	11,8	0,055	0,061	1,09	4,7%	SO-Kongo S bis NO-Sululand, Transvaal, O-Botswana (Kreuger; 2 c/3, 1 c/4, 1/2, S- Rhodesien; James; S-Rhodesien u. Sambia)
3 <i>Prinia subflava pandensis</i> Rob. 15,3—16,1 × 11,3—11,6 = 0,06 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	15,6	11,5	0,058	0,057	1,09	5,4%	O-Kapland, Natal, Sululand (außer NO), S-Mocambique (Kreuger; c/3 Natal)

	A	B	g	d	G	Rg	
200 <i>Prinia subflava insularis</i> (Legge) u. <i>franklinii</i> Blyth 14,2—17,8 × 10,7—12,3 = 0,060—0,085 g	15,8	11,7	0,072	0,068	1,12	6,4%	<i>insularis</i> : Ceylon [bei NEURKORN: <i>jerdoni</i> (Blyth)] <i>franklinii</i> : SW-Indien von Nil- giris südwärts <i>incornata</i> : Indien (außer S, NW u. NO)
200 <i>Prinia subflava incornata</i> Sykes, <i>terricolor</i> (Hume) u. <i>fusca</i> (Hodgs.) 13,2—18,0 × 10,0—12,7 = 0,055—0,090 g	15,6	11,5	0,072	0,070	1,07	6,7%	<i>terricolor</i> : NW-Indien <i>fusca</i> : Nepal O bis Assam N des Brahmaputra Assam S vom Brahmaputra, Bur- ma bis Thayetmyo südw., N- Thailand (jetzt syn. <i>blanfordi</i> ) S-Burma
200 <i>Prinia subflava burmanica</i> Harington 14,0—17,2 × 10,5—12,3 = 0,06—0,08 g	15,5	11,4	0,070	0,069	1,03	6,3%	
200 <i>Prinia subflava blanfordi</i> (Walden) 14,2—17,2 × 10,5—12,6 (nach BAKER u. CAT. BIRT. MUS.)	15,7	11,5	—	—	1,08	—	
— <i>Prinia subflava herberti</i> Baker	(bei BAKER ohne Maße beschrieben)						
200 <i>Prinia subflava extensicauda</i> (Swinhoe) 13,5—17,8 × 10,7—12,7 (SWINHOE, RICKETT, Ibis 1905, CAT. BIRT. MUS.)	15,6	11,7	—	—	1,10	—	Mittel- u. S-Thailand S-China, etwa vom Jangtse süd- wärts
18 <i>Prinia subflava formosa</i> Harington 14,7—16,0 × 10,5—12,0 (nach YAMA- SHINA u. HACHISUKA & UDAGAWA)	15,4	11,5	—	—	1,05	—	Taiwan
130 <i>Prinia subflava blythi</i> (Bp.) 14,7—17,2 × 10,9—12,4 = 0,06—0,09 g (nach NEHRKORN, Schönwetter, HELLE- BEEKER & HOOGWERF 1967)	16,2	11,6	0,069	0,072	1,13	6,8%	Java (bei NEURKORN: <i>familiaris</i> Horsf.)
6 <i>Prinia somaliae ertangeri</i> Relw. 15,0—16,0 × 10,5—11,1 = 0,06—0,07 g — <i>Prinia malleri</i> Bocage (n. PRAED & GRANT 1973)	15,6 ~ 18,0	11,0 ~ 12,0	0,066 —	0,067 —	0,98 ~ 1,34	6,7% —	S-Somalia, Gurralland in S-Abessi- nien, N- u. NO-Kenia São Thomé



A	B	g	d	G	Rg	
20 <i>Prinia leucopogon leucopogon</i> (Cab.) 16,0—19,9×11,5—13,0 (nach BATES; 2 Eier nach PRIGOGINE 1971)	12,2	—	—	1,33	—	von Kamerun und Ubangi bis N- Angola u. SO-Kongo (Eier von Kamerun u. O-Kongo) O-S-Rhodesien
3 <i>Prinia robertsi</i> Benson 17,5×13,0; 17,6×13,0; 17,2×12,9 mm (nach ROBERTS 1957)	13,0	—	—	1,51	—	
4 <i>Prinia bairdi bairdi</i> (Cass.) 15,0—17,5×12,5—12,9 = 0,08 g	12,7	0,080	0,069	1,33	6,0%	von Kamerun bis Somliki u. an den unteren Kongo
2 <i>Prinia bairdi obscura</i> (Neumann) 16,8—16,9×12,9 (nach PRIGOGINE 1953)	12,9	—	—	1,43	—	NO-Kongo (Edward See u. Kivu) bis NW-Tanganjika
100 <i>Prinia atrogularis atrogularis</i> (Moore) 14,4—19,0×11,4—13,5 = 0,06—0,09 g	12,7	0,075	0,060	1,39	5,3%	O-Nepal, Sikkim, Assam (N vom Brahmaputra), SO-Tibet (= <i>Saga</i> )
200 <i>Prinia atrogularis khasiana</i> (Godwin- Austen) 15,3—18,3×12,0—14,0 = 0,065—0,085 g (nach BAKER)	12,8	0,075	0,064	1,43	5,7%	Assam südl. u. östl. des Brahma- putra, N-Burma (Chin Berge) (= <i>Saga</i> )
50 <i>Prinia atrogularis supercilialis</i> (Anderson) 15,5—18,6×11,9—13,6 = 0,06—0,09 g	12,7	0,075	0,062	1,38	5,4%	Burma (Schan Staaten), Tenasse- rin, Yünnan, S-China (bei NEUMANN: <i>Saga</i> )
100 <i>Prinia polychroa crinitiger</i> (Hodgs.) 15,2—19,8×11,8—13,4 = 0,070—0,085 g	12,7	0,077	0,064	1,47	5,3%	NW-Indien, Kaschmir bis Sikkim u. NW-Assam (= <i>Saga crinitiger</i> Hodgs.)
200 <i>Prinia polychroa assamica</i> (Baker) 15,6—18,3×11,9—14,1 = 0,07—0,08 g	12,8	0,075	0,061	1,40	5,3%	Assam südl. u. östl. des Brahma- putra, N-Burma (Chin Berge)
22 <i>Prinia polychroa coki</i> (Harington) 15,8—19,1×12,0—13,2 = 0,07—0,08 g (7 Eier nach R. KRECHT, briefl.)	12,6	0,079	0,063	1,44	5,5%	O-Burma bis Assam (Kreuger: c/3 u. c/4 S-Schan Staaten)
9 <i>Prinia polychroa striata</i> Swinhoe 16,1—17,0 = 12,2—13,0 (nach YAMA- SHINA)	12,5	—	—	1,35	—	Taiwan

	A	B	g	d	G	Rg	
93 <i>Prinia polychroa polychroa</i> (Temm.) 15,5—19,4 × 12,0—14,2 = 0,07—0,09 g (nach BERNSTEIN, NEHRKORN, HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF; 8 n. JAMES 1970)	17,9	13,1	0,078	0,058	1,57	5,0%	Java (früher = <i>Suga</i> )
166 <i>Prinia familiaris olivacea</i> (Raffles) 15,3—19,5 × 11,4—13,6 = 0,060—0,100 g (vor allem nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967) *	17,1	12,5	0,075	0,067	1,38	6,0%	Java (bei NEHRKORN: <i>familiaris</i> Horsf.)
100 <i>Prinia sylvatica gangetica</i> (Blyth) u. <i>sylvatica</i> Jerd. 15,2—19,0 × 12,0—15,2 = 0,07—0,09 g	17,5	12,8	0,085	0,065	1,47	5,6%	<i>gangetica</i> : Indien vom Pandschab bis Assam <i>sylvatica</i> : Halbinsel Indien (außer Malabar) Ceylon
12 <i>Prinia sylvatica valida</i> Blyth 16,2—19,1 × 12,1—13,4 (nach BAKER)	17,9	12,9	—	—	1,54	—	
100 <i>Prinia socialis stewarti</i> (Blyth) u. <i>inglisti</i> Whistler & Kinnear 13,7—17,2 × 10,3—13,1 = 0,055—0,070 g	15,6	11,9	0,063	0,060	1,14	5,5%	N-Indien von Pandschab bis Ku- maon, auch südlicher <i>inglisti</i> : Nepal bis O-Assam S-Indien
60 <i>Prinia socialis socialis</i> Sykes u. <i>brevicauda</i> Legge 15,1—17,1 × 11,3—12,4 (nach BAKER)	16,2	12,0	—	—	1,19	—	<i>brevicauda</i> : Ceylon (bei NEHRKORN: <i>Burnesia</i> )
— <i>Prinia flavirostris sindiana</i> Ticeh. (Britisches Museum n. BAKER)	14,5	11,7	—	—	1,01	—	Pakistan, NW-Indien (W-Pand- schab)
60 <i>Prinia flavirostris flavirostris</i> (Deless.) 14,2—16,4 × 10,8—12,5 = 0,05—0,08 g	15,2	11,7	0,065	0,063	1,07	6,0%	S-Nepal, Himalaja weiter östl. bis O- u. S-Assam, O-Bengalen, Burma (= <i>Burnesia</i> ) Borneo
45 <i>Prinia flavirostris latrunculus</i> Finsch 14,7—16,3 × 11,5—13,0 = 0,06—0,08 g (zum Teil n. KUTTER, Journ. f. Orn. 33, S. 351, 1885)	15,4	11,8	0,065	0,062	1,10	5,9%	[bei NEHRKORN: <i>Burnesia super- ciliaris</i> (Salvad.)]

# Biokommunikation

Informationsübertragung im biologischen Bereich

Von GÜNTER TEMBROCK

(Wissenschaftliche Taschenbücher, Reihe Biologie)

Teil I — 1971. 129 Seiten — 28 Abb. — kl. 8° — 8,— M  
Bestell-Nr. 7613939 (7093)

Teil II — 1971. 151 Seiten — 31 Abb. — kl. 8° — 8,— M  
Bestell-Nr. 7614528 (7094)

Die Biokommunikation untersucht die Prinzipien der Zeichenerkennung und der organismischen Informationsübertragung und -verarbeitung und hat im Rahmen der wissenschaftlich-technischen Revolution und den damit verbundenen Entwicklungen neuer interdisziplinärer Forschungsgebiete eine stetig wachsende Bedeutung erlangt. Der Verfasser stellt die Entdeckungen der letzten Jahre mit der Rezeptorphysiologie in einen neuen wissenschaftstheoretischen Zusammenhang, bei dem systemtheoretische und kybernetische Aspekte unter besonderer Berücksichtigung der Informationstheorie bestimmend sind. Er ordnet die vielschichtige Nachrichtenübertragung allgemeinen Prinzipien zu und analysiert die chemischen, mechanischen und optischen Übertragungswege unter syntaktischen, pragmatischen und semantischen Gesichtspunkten. Die Biokommunikation läßt bereits heute die vielfachen Verflechtungen mit den Anforderungen der Praxis erkennen, besonders auch im Hinblick auf die Übertragbarkeit biologischer Prinzipien auf technische Systeme.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

# Tierisches Verhalten – Mechanismen des Verhaltens

Von PETER MARLER / WILLIAM J. HAMILTON III

(Autorisierte Übersetzung aus dem Englischen)

1972. 706 Seiten — 227 Abb. — 23 Tab. — gr. 8° — Leinen 84,— M  
Bestell-Nr. 761 6224 (5942)

Der schnelle Ausbau der Verhaltenswissenschaften, die allgemeine Erkenntnis ihrer vielseitigen Aufgaben und das wachsende Interesse an ihren Ergebnissen haben zu einer fast unübersehbaren Zunahme von Fachveröffentlichungen geführt, deren Auswertung über zusammenfassende Darstellungen ein Gebot der Stunde ist. So ist es sehr zu begrüßen, daß diese Übersicht, dem Spezialisten seit ihrem Erscheinen unentbehrliches Hilfsmittel, nun auch in deutscher Übersetzung vorliegt. Sie ist vorzüglich geeignet, die Mechanismen tierischen Verhaltens aufzuzeigen, deren Erforschung sich die Verhaltensphysiologie in zunehmendem Maße gewidmet hat, nachdem die „klassische“ Ethologie die Erscheinungsformen und Prinzipien der (tierischen) Verhaltensäußerungen als biologische Phänomene untersucht und beschrieben hat. Hier werden nicht nur allgemeine Gesetzmäßigkeiten sichtbar, der Leser wird auch auf Fragestellungen gelenkt, die sich mit diesem Forschungsgebiet verbinden.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

675  
S 366  
Birds

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Museum Hamburg

Lieferung 25



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1976

25. Lieferung

Seite 707—770

Tafel 10

## INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 25

Familie Muscicapidae 733

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

© Akademie-Verlag Berlin 1976

Lizenznummer: 202 · 100/512/76

Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg

Bestellnummer: 762 0549(3037/25) · LSV 1365

Printed in GDR

DDR 14,— M

A	B	g	d	G	Rg	
64 <i>Prinia flaviventris rufescens</i> Tweed.	15,6	11,7	0,061	0,059	1,08	Sumatra u. Java
14,2—16,0 × 11,3—12,5 = 0,06—0,07 g (nach COOMANS DE RUITER, HOOGH- WERF, HELLERBERGER & HOOGH- WERF 1967)						
200 <i>Prinia flaviventris sonitans</i> Swinhoe	15,0	11,7	0,060	0,060	1,06	S-China (Futschan, Anoy), Tai- wan, Hainan
13,2—16,3 × 10,9—12,7 = 0,05—0,07 g						(bei NEUKORN: <i>Barnesia</i> ) Sind, Rajputana, Pandschab, Ver- einigte Provinzen (= <i>Laticella</i> ) Assam
25 <i>Prinia barnesi barnesi</i> (Blyth)	18,0	13,9	—	—	1,78	
16,2—20,2 × 12,6—14,6 (nach OATES u. BAKER)						
7 <i>Prinia barnesi cinerascens</i> (Walden)	17,0	14,0	—	—	1,70	
16,6—17,2 × 13,6—14,1 (nach BAKER)						
400 <i>Prinia hodgsonii rufula</i> Godw.-Aust., hodgsonii Blyth, <i>albogularis</i> Walden u. <i>pectoralis</i> Legge	14,7	11,1	0,058	0,060	0,92	<i>rufula</i> : Vorberge des Himalaja von Pakistan bis W-Burma <i>hodgsonii</i> : südl. anschließendes Indien u. Burma <i>albogularis</i> : SW der Halbinsel Indien <i>pectoralis</i> : Ceylon [= <i>Franklinia</i> <i>gracilis</i> (Franklin)] Indien (ohne Himalaja), Burma, Tansserim, Thailand, Annam (= <i>Franklinia</i> ) Nepal bis O-Assam, Manipur, Chin Berge in Burma (gilt als Syn. v. <i>r. rufescens</i> ) (Kreuzer: c/4 Khasia Berge, Assam Kumaon, Nepal, Sikkim, Bhutan (bei NEUKORN: <i>Franklinia</i> )
11 <i>Prinia rufescens rufescens</i> (Blyth)	15,4	11,2	—	—	0,97	
13,8—16,2 × 9,9—12,0 (nach OATES u. BAKER)						
204 <i>Prinia rufescens andani</i> Baker	16,1	11,8	0,069	0,063	1,15	
14,2—17,4 × 10,5—12,7 = 0,06—0,08 g (nach BAKER, 4 Eier n. R. KREIBER, brücl.)						
5 <i>Prinia cineracupilla</i> (Moore)	15,8	11,5	—	—	1,08	
15,2—16,1 × 11,3—11,7 (nach NEUKORN, SCHÄFER)						

	A	B	g	d	G	Rg	
100 <i>Prinia buchanani</i> (Blyth) 14,2—17,5 × 11,0—13,2 = 0,06—0,08 g	15,9	12,0	0,070	0,064	1,18	5,7%	Ebenes Pakistan, W. u. Zentral-Indien bis (?W-Bengalen u.) Bihar u. Hyderabad (bei NEHRKORN: <i>Franklinia</i> ) Kamerun, S-Sudan, Lendu-Plateau in O-Ihuri (Kongo) u. Kenia NO-Kenia, NO-Tanganjika
— <i>Apalis pulchra pulchra</i> Sharpe 17,5—18,0 × 11,0—12,0 (n. VAN SOMEREN in CHAPIN 1953)	17,8	11,5	—	—	1,25	—	
— <i>Apalis thoracica griseiceps</i> Rehw. & Neumann (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 17,5	~ 13,0	—	—	~ 1,51	—	
2 <i>Apalis thoracica murina</i> Rehw. 17,0 × 13,0 u. 17,2 × 12,9 (nach LYNES 1934)	17,1	13,0	—	—	1,47	—	Teile von Niassaland u. Tanganjika (Eier von Njombe)
3 <i>Apalis thoracica flavicularis</i> Shelley (nach BELCHER)	18,5	13,0	—	—	1,60	—	S-Niassaland [Mlanji, Somba u. Malosa (Mlosa) Berge] Ufipa in SW-Tanganjika, N-Niassaland
— <i>Apalis thoracica youngi</i> Kinnear	(bei PRAED & GRANT ohne Maße beschrieben)						Plateau von S-Rhodesien (bei CHUBB: <i>A. griseiceps</i> ) Pondoland u. O-Natal, nordw. etwa bis Durban (bei CHUBB: <i>thoracica</i> )
6 <i>Apalis thoracica rhodesiae</i> Gunn. & Rob. 18,3—18,5 × 12,2—12,7 (nach CHUBB)	18,4	12,4	—	—	1,45	—	toos bis zum Großen Kei Fluß <i>claudet</i> : S-Kapland von Knysna ostw.
24 <i>Apalis thoracica venusta</i> Gunn. & Roberts 16,8—19,0 × 12,9 (nach CHUBB)	17,9	12,9	—	—	1,52	—	<i>thoracica</i> : O-Kapland vom Gamtoos bis zum Großen Kei Fluß <i>claudet</i> : S-Kapland von Knysna ostw.
24 <i>Apalis thoracica thoracica</i> (Shaw & Nodder), <i>claudet</i> Schl., <i>capensis</i> Rob. u. <i>griseopyga</i> Lawson (vielleicht auch <i>venusta</i> Gunn. & Rob. u. <i>flaviventris</i> Gunn. & Rob.) 14,5—19,1 × 11,4—13,5 = 0,06—0,08 g (nach LAYARD, SWYNNERTON, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN, JAMES 1970; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,1	12,2	0,067	0,053	1,34	5,2%	<i>capensis</i> : SW. u. S-Kapland <i>griseopyga</i> : W-Kapland N von Kapstadt <i>venusta</i> : s. vorige Maßzeile <i>flaviventris</i> : W- u. NW-Transvaal, O-Botswana (KREUGER: e/3 von Stilbaci, Kapland)



	A	B	g	d	G	Rg	
— <i>Apodis ruddi</i> Grant 16,8 × 12,8; 17,4 × 12,6 (nach ROBERTS 1957)	17,1	12,7	—	—	1,40	—	NO-Sudan, S-Portug. O-Afrika u. Swasiland
— <i>Apodis jacksoni jacksoni</i> Sharpe		(bei BALCHEN ohne Maße beschrieben)					NO-Kongo, S-Sudan, Kenia, NW-Tanganjika
— <i>Apodis chariessa macphersoni</i> Vincent (nach PREED & GRANT 1955)	~ 17,0	~ 11,0	—	—	~ 1,05	—	Tanganjika, S-Niassaland u. Portug. O-Afrika (bei PREED & GRANT: <i>chariessa</i> Rehw.)
2 <i>Apodis binotata binotata</i> Rehw. (nach BATES)	16,0	11,0	—	—	1,00	—	Kamerun bis N-Angola u. Mt. Elgon in Kenia
4 <i>Apodis flarida viridiceps</i> Hawker 14,5—15,5 × 10,5—11,0 — 0,05—0,06 g (nach V. ERLANGER 1905)	15,0	10,6	0,055	0,039	0,86	6,1%	(Eier von Kamerun) S-Somalia u. Gurruland (bei V. ERLANGER: <i>malensis</i> Neumann)
2 <i>Apodis flarida malensis</i> Neumann		(bei PACUT-WILKES ohne Maße beschrieben)					SW-Absessinen, SO-Sudan, NO-Uganda, N-Kenia
2 <i>Apodis flarida flarocincta</i> (Sharpe) 15,2 × 11,8; 14,6 × 11,6 mm (nach SERLE 1943)	14,9	11,7	—	—	1,04	—	(Eier von Karamodschu, Uganda) SO-Uganda, ostw. bis O-Kenia (Eier von Nairobi)
1 <i>Apodis flarida golzi</i> Fisch. & Rehw. (nach V. MADARASZ (Katonla leg.))	16,6	12,2	—	—	1,25	—	Inneses v. SO-Kenia u. Tanganjika, Ruanda
2 <i>Apodis flarida tenerima</i> Grole 15,8 × 10,7; 15,1 × 10,5 (nach ROBERTS 1940)	15,5	10,6	—	—	0,91	—	(Ei vom Lettoma-Gebirge, Kilimandscharo) (= <i>Euprindes</i> ) SO-Kenia u. O-Tanganjika (Eier von Darussalam)
— <i>Apodis flarida neglecta</i> (Mex.) (nach BALCHEN)	15,0	10,0	—	—	0,74	—	N-Angola, S-Kongo, Niassaland, Mocambique, Transvaal, Sulu-land (Eier vom Niassaland)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Apalis flavidiflorisuga</i> Rehw. 17,0—18,0 × 12,5 (nach ROBERTS 1940)	17,5	12,5	—	—	1,40	—	Natal u. O-Kapland (Eier vom Dargle-Distrikt, Natal)
— <i>Apalis cinerea cinerea</i> (Sharpe) (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 15,0	~ 11,5	—	—	~ 1,00	—	O-Nigeria, Kamerun, O-Kongo, S-Sudan, Uganda, Kenia, N- Tanganjika (Eier von Kenia)
2 <i>Apalis cinerea brunneiceps</i> (Rehw.) (Sammlungen Nehr Korn u. Schön- wetter)	16,2	12,0	0,070	0,063	1,20	5,8%	SW-Tanganjika, N-Niassaland, N- N-Rhodesien u. O-Angola (bei Nehrkorn: <i>Burnesia</i> ) (Eier von Muja u. Neulangen- burg, Tanganjika)
— <i>Apalis melanocephala fuliginosa</i> Vincent (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 15,5	~ 12,0	—	—	~ 1,13	—	S-Niassaland (Mlanje u. Cholo- berge)
20 <i>Apalis rufifrons smithii</i> (Sharpe) 13,5—15,0 × 10,0—12,0 = 0,047—0,059 g	14,4	10,9	0,050	0,055	0,88	5,7%	SO-Sudan, Eritrea, nördlichstes Somalia, O- u. S-Äbessinien, inneres Kenia, NO-Tanganjika (syn.: <i>erlangeri</i> Rehw.; bei V. ERLANGER auch = <i>rufifrons</i> Rüpp.)
x + 2 <i>Apalis pulchella</i> (Cretzsch.) (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 14,5	~ 10,0	—	—	~ 0,70	—	Tschadsee bis Eritrea, N-Tangan- jika u. NO-Kongo (= <i>Phylolais</i> ) (Eier aus Kenia)
3 <i>Eminia lepida</i> Hartl. 17,8—21,0 × 11,8—13,8 (nach SERLE 1943)	19,8	13,1	—	—	1,77	—	Kongo von O-Uelle bis Kivu-See, S-Ruanda, Uganda, W-Kenia u. Kratergebiet in N-Tanganjika
1 <i>Hypergerus atriceps</i> (Lesson) (nach LANG 1969)	23,0	15,5	—	—	2,99	—	Gambia u. Sierra Leone bis N- Kongo (Ubangi-Sehari)
7 <i>Stenostira scita</i> (Vieill.) 13,9—16,5 × 10,9—11,7 (nach JAMES u. NEHRKOEN)	15,2	11,3	—	—	1,02	—	(Eier aus Nigeria) S-Afrika (Namaland bis W-Trans- vaal u. Natal)

	A	B	g	d	G	Reg	
2 <i>Bathnecerus cerviniventris vulpinus</i> Rehw. (nach PRIGOGINE 1971)	18,3	13,0	—	—	1,60	—	S-Sudan, NO-Kongo bis W-Kenia (Eier vom Itombwe-Gebiet, Uganda)
3 <i>Camaroptera supercilialis willoughbyi</i> Bannerman							Sierra Leone bis Ghana (Eier von Ghana)
2 <i>Camaroptera chloronota chloronota</i> Reichenow	17,3	12,5	—	—	1,42	—	Togo bis S-Kamerun (Eier aus Kamerun)
19 <i>Camaroptera brachyura tineta</i> Cassin 15,7—18,0 × 11,0—12,0 (KUSCHEL, REICHENOW, NEHRKORN, BATES; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	16,7	11,5	0,058	0,059	1,12	5,2%	Sierra Leone bis Kamerun, N- Angola u. Uganda (= <i>griseoviridis</i> Sharpe) (Kreuger: c/2 aus Kumasi, Ghana)
4 <i>Camaroptera brachyura brevicaudata</i> (Cretzschmar) 15,5—16,5 × 11,8—12,0 (nach SHUEL 1938)	16,2	11,8	—	—	1,13	—	Senegal bis Sudan u. Tana See in Abessinien (Eier von Kano, N-Nigeria)
3 <i>Camaroptera brachyura griseigula</i> Sharpe 15,9—16,5 × 10,9—11,3 (nach de Bour- NONVILLE, briefl.)	16,3	11,2	—	—	1,02	—	Kenia (fast ganz) und N-Tanga- nika
11 <i>Camaroptera brachyura sharpei</i> Zedlitz 16,5—18,5 × 11,5—12,6 = 0,06—0,07 g (nach ROBERTS 1928, HOESCH & NIETHAMMER 1940)	17,6	11,7	0,066	0,054	1,23	5,2%	Damaraland, S-Angola, Teile von Botswana, SW-Sambia (= <i>saunderalli</i> Sharpe)
1 <i>Camaroptera brachyura pilata</i> Rehw. (nach NEHRKORN, Grote leg.)	20,0	13,5	—	—	1,87	—	Küstengebiet von Tanganjika u. SO-Kenia (= <i>littoralis</i> Grote) (Ei von Mikindani, S-Tangan- jika)
— <i>Camaroptera brachyura bororensis</i> Gunn. & Rob. (nach BELCHER)	16,0	11,5	—	—	1,08	—	S-Niassaland, N-Portug. O-Afrika

	A	B	g	d	G	Rg	
11 <i>Canaroptera brachyura brachyura</i> (V.) 14,7—16,0×11,4—12,0 = 0,06—0,07 g (nach LAYARD, NEHRKORN, Museum Wien; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	15,6	11,8	0,063 (siehe Text)	0,061 (siehe Text)	1,13	6,0%	S. u. O-Kapland bis Natal [= <i>olivacea</i> (V.), = <i>Eremomela</i> <i>fl. flaviventris</i> (Burch.)]
1 <i>Canaroptera lopezi alexanderi</i> Banner- man (nach EISENTRAUT 1963)	17,1	12,4	—	—	1,36	—	Kamerunberg (= <i>Polidaris</i> )
x + 10 <i>Canaroptera fasciolata fasciolata</i> (Smith)	16,9	12,4	—	—	1,35	—	SW-Afrika, Botswana, NW-Trans- vaal (= <i>Calanomastres</i> )
16,0—19,0×11,9—13,0 (nach PRIEST 1929, ROBERTS 1928 u. 1957)							
4 <i>Canaroptera fasciolata irvini</i> Smithers & Paterson	17,8	12,5	—	—	1,42	—	S-Mocambique, S-Rhodesien, O- Sambia, W-Niassaland
17,3—18,4×12,3—12,7 (nach BENSON, Ool. Rec. 21. S. 8f., 1947, u. PRIEST)							
3 <i>Canaroptera simplex simplex</i> (Cab.) 16,0—17,0×12,0—13,0 = 0,06—0,07 g (nach V. ERLANGER 1905)	16,3	12,2	0,065 (siehe Text)	0,057 (siehe Text)	1,25	5,2%	SO-Sudan, Zentral-Abessinien, So- malia, Kenia (außer SW) u. NO- Tanganjika
4 <i>Euryptila subcinnamomea</i> (Smith) (nach SHARPE 1904 u. ROBERTS 1957)	19,0	14,0	—	—	1,90	—	Zentral- u. NW-Kapland, SW- Afrika nordw. bis Naukluft (wird auch zu <i>Canaroptera</i> gestellt) (Eier aus Klein Namaland) S-Somalia u. N-Kenia (= <i>erlangeri</i> Rehw.; wird oft als Art abgetrennt)
4 <i>Eremomela icteropygialis flavicristalis</i> Sharpe 14,0—15,0×10,1—11,8 = 0,04—0,055 g (nach V. ERLANGER 1905)	14,2	11,0	0,048	0,053	0,88	5,4%	
2 <i>Eremomela icteropygialis griseoflava</i> Heuglin (nach LYNES, Ibis 1925)	14,7	11,1	—	—	0,90	—	NO-Sudan u. Eritrea bis NO-Ugan- da u. S-Küste des Victoria-Sees (Eier von Darfur)
2 <i>Eremomela icteropygialis abdominalis</i> Rehw. 16,0×11,5—11,7 (nach LYNES, Journ. f. Orn. 82, Sonderh., S. 92, 1934)	16,0	11,6	—	—	1,10	—	Innere von Kenia u. Tanganjika (Eier von Iringa)

	A	B	g	d	Cl	Rg	
x + 20 <i>Erenomela icteropygialis poliovantha</i> Sharpe 14,3—18,0 × 10,6—12,2 (nach BELCHER u. JAMES 1970)	15,9	11,5	—	—	1,08	—	S-Tanganjika, SO-Kongo, O-Angola bis O-Transvaal u. N-Südlund (Eier von Niassaland u. S-Rhodesien)
2 <i>Erenomela icteropygialis viriditincta</i> White 16,2—16,4 × 11,1 = 0,05 g (nach Sammlung R. KREUER, briefl.)	16,3	11,1	0,053	0,050	1,06	5,0%	SO-Angola, NO-SW-Afrika, NO-Botswana, S-Rhodesien, N-Transvaal, SW-Sambia (Kreuger: c/2 Torre Marandellos, S-Rhodesien)
21 <i>Erenomela icteropygialis saturator</i> Ogilby & Grant 13,0—16,7 × 10,5—12,0 (nach JAMES 1932)	15,0	11,0	—	(siehe Text)	0,93	—	Oranje Freistaat bis Mittel-Kapland
4 <i>Erenomela pusilla pusilla</i> Hartl. 14,0—15,0 × 10,5—10,9 (nach SUMI, 1938 u. SIEGLER 1940)	14,5	10,6	—	—	0,84	—	Senegal bis Kamerun (Eier aus N-Nigeria)
— <i>Erenomela scotops scotops</i> Sundevall 15,0 17,0 × 12,0 12,5 (nach ROBERTS 1957)	16,0	12,3	—	—	1,25	—	SO-Kenia, Tanganjika u. Niassaland bis Transvaal u. Natal
<i>Erenomela atricollis</i> Bocage (nach PRAD & CHANT 1963)	~ 15,5	~ 11,0	—	—	~ 0,96	—	Hochland von Angola, Katanga, N-Rhodesien (— Sambia)
6 <i>Erenomela usticollis usticollis</i> Sundevall 14,0—16,3 × 10,5—11,8 = 0,07 g (nach ROBERTS 1970; 2 Eier n. R. KREUER, briefl.)	15,0	11,3	0,071	0,065	0,99	6,1%	S-Angola, SW-Afrika, N-Kapland, Botswana, W-, N- u. O-Transvaal, S-Rhodesien (außer Malscholand), SW-Sambia, S-Mozambique, O-Südlund (Kreuger: c/2 Botswana)
x + 4 <i>Erenomela gregalis gregalis</i> (Smith) u. <i>albipularis</i> (Hartl. & Fensch) 15,5 16,3 × 11,0 11,5 (nach JAMES 1970)	16,0	11,3	—	—	1,07	—	nordwestl. Kapland u. S-SW-Afrika <i>albipularis</i> : übriges, östl. abschließendes Kuru-Gebiet

	A	B	g	d	G	R <sub>g</sub>	
— <i>Sylvietta leucophrys leucophrys</i> Sharpe 14,9 × 12,0; 15,3 × 11,8 (nach GRANVIL 1934)	15,1	11,9	—	—	1,10	—	Zentrales Hochland von Kenia
— <i>Sylvietta virens virens</i> Cass.	~ 16,5	~ 11,0	—	—	~ 1,03	—	SO-Nigeria bis Gabun u. Mittel- Kongo, Ubangi, S bis N-Angola (Eier von Kamerun)
— <i>Sylvietta virens baraka</i> Sharpe (nach CHAPIN 1953)	17,7	11,5	—	—	1,20	—	NO-Kongo, S-Sudan, Uganda bis Kasaï (Eier von Uganda)
2 <i>Sylvietta denti denti</i> Grant 16,5 × 11,0 und 19,0 × 12,0 (nach BATES)	18,3	11,3	—	—	1,21	—	S-Kamerun bis Turi (O-Kongo) u. NO-Angola (= <i>batesi</i> Sharpe) (Eier vom inneren S-Kamerun)
— <i>Sylvietta rufigicapilla chubbii</i> Og.-Grant 18,0—18,5 × 11,0—11,5 (nach WHITE 1946)	16,7	11,5	0,067	0,061	1,15	5,7%	SO-Kongo, O-N-Rhodesien, Nias- saland, Moçambique (Eier von N-Rhodesien)
x + 2 <i>Sylvietta brachyura brachyura</i> Lafr. 16,2—17,3 × 11,4—11,5 = 0,07 g (nach BATES; 2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	17,3	12,1	0,072	0,060	1,30	5,5%	Senegal bis O-Sudan u. N-Eritrea (bei BATES: <i>m. micrura</i> Rüpp.) (Eier von S-Kamerun; Kreuger; c/2 von Kombu, Gambia)
5 <i>Sylvietta brachyura leucopsis</i> Rehw. 16,5—18,5 × 12,0—12,5 = 0,064—0,075 g (V. ERLANGER 1905)	18,5	12,7	0,080	0,060	1,53	5,2%	S-Eritrea, Abessinien, Somalia, Kenia, N-Tunganjika (Eier aus Gurruland)
5 <i>Sylvietta rufoescens ochracea</i> Oberh. 18,3—18,7 × 12,3—13,0 = 0,07—0,09 g (SCHÖNWETTER, s. HOESCH & NIET- HAMMER 1940)	18,5	12,6	0,087	0,062	1,52	5,7%	N-Namaqualand u. Damaraland in SW-Afrika (bei HOESCH & NIETHAMMER; <i>r. rufoescens</i> )
48 <i>Sylvietta rufoescens fleckii</i> Rehw. 17,1—19,8 × 12,0—13,2 = 0,08—0,09 g (nach JAMES 1970; 4 n. R. KREUGER, briefl.)							SO-Angola, SW-S-Rhodesien, NO- SW-Afrika, Botswana, Trans- vaal, Swasiland (Kreuger: Botswana u. Mato- pos Research Station, S-Rhode- sien)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Sylviatitta rufescens rufescens</i> (Vieill.) 18,8—20,9 × 12,5—13,2 (nach JAMES 1970)	19,5	12,8	—	—	1,64	—	SW-Botswana, Oranje Freistaat, NW- u. W-Kapland (Eier vom Oranje Freistaat)
6 <i>Sylviatitta rufescens diverga</i> Chacey 18,0—19,3 × 12,0—13,3 (nach JAMES 1970)	18,6	12,7	—	—	1,54	—	SW- u. S-Kapland (Eier von Cradock u. Bedford)
2 <i>Sylviatitta whytii jacksoni</i> Sharpe (nach CHAPIN 1953)	17,0	12,0	—	—	1,26	—	S- u. O-Uganda bis inneres Kenia, W-Tanganyika, N-Niassaland (Eier von Uganda)
13 <i>Sylviatitta whytii whytii</i> Shelley u. <i>nemorivaga</i> Chacey 16,6—20,8 × 11,7—13,7 (nach BELCHER, SKINNER (Walker log.), PRIEST, ROBERTS 1940, JAMES 1970)	17,7	12,4	—	—	1,47	—	Niessaland (außer N), N-Mogum- bique, SO-Tanganyika <i>nemorivaga</i> : O-S-Rhodesien
2 <i>Sylviatitta isabellina</i> Elliot 17,5 × 11,9 = 0,07 g; 17,8 × 12,0 = 0,08 g (nach V. ELLANGER 1905)	17,7	11,9	0,075	0,062	1,28	5,9%	S-Somalia (Gurruland) (= <i>erlangera</i> Rehw.)
3 <i>Hyliota flavigaster barbozie</i> Harl. 17,0—18,8 × 13,1—13,5 (n. BENSON, His 1947, S. 560, u. Ool. Rec. 30, S. 25, 1956)	17,7	13,3	—	—	1,62	—	südl. tropisches Afrika (Eier von S-Niassaland)
3 <i>Hyliota australis inornata</i> Vincent 17,0 = 13,0; 17,0 = 12,5; 15,0 = 11,5 (nach ROBERTS 1957)	16,3	12,3	—	—	1,26	—	Uganda, O- u. SO-Kongo, Niassa- land, N- u. S-Rhodesien (außer Maschomaland), Teile Angolas Inland von SW-Angola bis zum Oranje in SW-Afrika (Eier vom Damara- u. Nama- land)
16 <i>Parisona subcaerulea canaliculatus</i> Rehw. 16,3 = 20,0 × 13,0—14,5 = 0,08—0,10 g	17,9	13,9	0,090	0,062	1,80	5,9%	Karru in Kapland <i>oriphetum</i> : S-Rhodesien, Trans- vaal, Oranje Freistaat
12 <i>Parisona subcaerulea subcaerulea</i> (V.) u. <i>oriphetum</i> Chacey 15,5—18,5 × 12,0—14,0 = 0,08—0,10 g	17,6	13,3	0,085	0,063	1,62	5,2%	

	A	B	g	d	G	Rg	
9 <i>Parisona layardi aridicola</i> Winterb., subsdana Clancey u. <i>layardi</i> (Layard) 17,5—18,9 × 13,0—14,0 = 0,07—0,09 g	18,1	13,5	0,080	0,057	1,70	4,7%	<i>aridicola</i> : NW-Kapland, SW-Bots- wana, SW-Afrika N bis Brand- berg <i>subsdana</i> : Karru (Kapland), SW- Oranje Freistaat
— <i>Parisona boehmi boehmi</i> Rehw. (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 17,0	~ 12,5	—	—	~ 1,40	—	<i>layardi</i> : SW-Kapland S-Kenia u. Tanganjika
4 <i>Parisona tugens jacksoni</i> Sharpe (nach BELCHER, Ibis 1942, S. 92)	17,0	14,0	—	—	1,72	—	(Eier aus S-Kenia) SO-Sudan, inneres Kenia, Tangan- jika (außer SW)
2 <i>Hylia prasina</i> (Cassin) 19,0—19,7 × 13,6—14,5 (nach BATES 1930 u. SEBLE, Ibis 1954, S. 77)	19,2	14,2	—	—	1,98	—	(Belcher: 2 e/2 von Kenia) Von S-Nigeria u. Kamerun S bis N-Angola u. Kasai, O über S- Sudan u. Kongo bis Kenia (Nandi-Bezirk) u. Uganda (Eier aus S-Kamerun)
150 <i>Regulus regulus anglorum</i> Hart. 11,8—15,0 × 9,2—11,2 = 0,035—0,045 g	13,5	10,4	0,040	0,049	0,75	5,3%	Großbritannien u. Irland
308 <i>Regulus regulus regulus</i> (L.) 12,1—15,0 × 9,2—11,3 = 0,030—0,042 g (108 Eier nach VERHEYEN 1967, S. 261)	13,6	10,4	0,040	0,049	0,77	5,4%	Übriges Europa (außer Teilen im S), Kleinasien, Syrien, W-Sibi- rien
2 <i>Regulus regulus japonensis</i> Blakiston (Sammlung Nehr Korn)			(wie <i>r. regulus</i> )				Anurand bis S-Kurilen, Hok- kaido, Hondo, N-Mandschurei
13 <i>Regulus regulus himalayensis</i> Jerd. 13,9—15,0 × 10,3—11,1 (nach BAKER)	14,3	10,7	—	—	0,84	—	Himalaja (O-Afghanistan bis W- Nepal)
16 <i>Regulus regulus azoricus</i> Seebohm 13,2—14,9 × 10,4—11,2 = 0,048 g (nach BANNERMAN 1966, S. 148; 1 Ei n. Sammlung Schönwetter)	14,1	10,9	0,048	0,054	0,89	5,7%	São Miguel in den Azoren



	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Regulus regulus inermis</i> Murphy & Chapin 15,4—16,4 × 11,4 (nach BANNERMAN 1966, S. 149)	15,9	11,4	— (siehe Text)	—	1,06	—	Azoren (außer São Miguel u. Santa Maria)
2 <i>Regulus regulus frisksi</i> Pleske 13,1 × 10,6 = 0,035 g; 13,3 × 10,7 = 0,039 g (nach Sammlung Schönwetter)	13,2	10,6	0,037	0,045	0,74	5,0%	Turkestan von Ferghana ostwärts
41 <i>Regulus satrapa chinensis</i> Baird 12,5—14,8 × 10,0—11,4 (nach BENT 1949)	13,5	10,5	0,038	0,046	0,75	5,1%	Westl. Nordamerika von S-Alaska bis S-Californien u. N-New Mexico
50 <i>Regulus satrapa satrapa</i> Licht. 12,0—15,0 × 9,7—11,0 (nach BENT 1949)	13,3	10,4	—	—	0,76	—	S-Canada von Manitoba ostw. u. NO-USA
354 <i>Regulus ignicapillus ignicapillus</i> (T.) (? u. <i>balcaricus</i> Jordanus) 11,4—15,4 × 9,5—11,0 = 0,033—0,042 g (154 Eier nach VORREYEN 1967)	13,5	10,3	0,039	0,048	0,73	5,4%	(bei HELLMAYER: <i>regulus satrapa</i> ) Mittel- u. S-Europa, Kleinasien, <i>balcaricus</i> : Balearen, Marokko, Algerien, Tunesien
25 <i>Regulus ignicapillus maderensis</i> Harc. 12,9—15,4 × 10,2—11,5 = 0,035—0,055 g	14,5	11,1	0,048	0,051	0,91	5,3%	Madeira
61 <i>Regulus ignicapillus teneriffae</i> Scobolow 12,0—14,7 × 10,0—11,2 [nach KUTTER aus HARTERT, JOURDAIN, 31 u. BAN- NERMAN 1963, S. 241 (Meade-Waldo leg., Brit. Mus.)]	13,4	10,6	0,045	0,053	0,79	5,7%	Westliche Canaren (auch zu <i>regulus</i> gestellt)
40 <i>Regulus calendula calendula</i> (L.) 11,9—14,8 × 9,8—11,4 (nach BENT 1949)	13,7	10,8	—	—	0,82	—	Felsengebirge bis New Mexico, O- Canada, Michigan, Maine
36 <i>Regulus calendula cinereus</i> Grinnell 12,7—15,6 × 10,2—13,2 = 0,040—0,042 g (nach BENT 1949; 6 n. R. KREUGER, briefl.)	14,2	10,9	0,041	0,044	0,87	4,8%	Californien (hohe Gebirge) [Kreuger: c/o Ingo Co. (Mammoth)]

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Regulus calendula obscurus</i> Ridgw. 14,0—15,2 × 11,0—11,4 (nach BENT 1949)	14,8	11,2	—	—	0,93	—	Insel Guadalupe (bei Niedercalifornien)
66 <i>Leptopocile sophiae</i> Sewertz. 13,9—16,7 × 10,6—11,6 = 0,035—0,061 g (6 Eier nach R. KREUGER, briefl.)	15,3	11,3	0,055	0,054	1,00	5,5%	Turkestan (Ferghana bis Nanschan u. Mittel-Kansu), NW-Himalaja (Ladak bis Gilgit)
60 <i>Leptopocile sophiae obscura</i> Przew. 14,3—16,3 × 10,9—12,2 = 0,040—0,055 g	15,2	11,5	0,050	0,048	1,03	4,9%	S-Kansu, Szetschwan bis N-Sikkim u. Gyantse-Gebiet in S-Tibet
3 <i>Lophosileus elegans</i> (Przew.) 15,1—15,6 × 11,6—11,8 = 0,060—0,065 g (nach SCHÖNWETTER in: STRESEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER 1937)	15,3	11,7	0,063	0,060	1,08	5,8%	Kukunor-Gebiet u. Nanschan, süd- u. Mittel- u. SW-Sikang (bei VAURIE: <i>Leptopocile</i> )
2 <i>Todopsis wallacii</i> Gray (nach NEHRKORN)	19,0	14,0	—	—	1,95	—	NO-Neuguinea
3 <i>Todopsis cynaocephala bonapartii</i> Gray 17,3 × 12,2—12,4 (CAT. BRIT. MUS.)	17,3	12,3	—	—	1,37	—	Aru Inseln, S-Neuguinea von Mimika Fluß bis Astrolabe Gebirge (Eier von SO-Neuguinea) SW-Australien
6 <i>Maturus splendens</i> (Quoy & Gaim.) 16,8—17,8 × 12,2—14,0 (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	17,3	12,8	—	—	1,44	—	süd. Zentral-Australien (besser <i>M. splendens callianus</i> )
20 <i>Maturus callianus</i> Gould 15,2—17,0 × 12,0—12,7 (nach NORTH u. CAMPBELL)	16,6	12,3	—	—	1,30	—	W-Queensland, W-Neusüdwales, NW-Victoria bis an die Grenze von W-Australien (Kreuger: Bathurst, Neusüdwales)
17 <i>Maturus melanotus</i> Gould 16,0—17,3 × 10,4—12,8 = 0,06—0,07 g (nach NORTH u. CAMPBELL; 4 n. R. KREUGER briefl.)	16,6	11,9	0,070	0,061	1,21	5,4%	Queensland u. Teile von Neusüdwales
4 <i>Maturus cyaneus cynocephalus</i> Sharpe 16,8—17,3 × 12,2—12,7 (nach NORTH)	17,1	12,7	—	—	1,41	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
60 <i>Malurus cyaneus australis</i> North 15,5—19,0×11,9—14,0 = 0,055—0,085 g	17,5	12,7	0,073	0,056	1,46	5,0%	Sydney bis Eyre Halbinsel, Kangaroo Insel
18 <i>Malurus cyaneus lewiniae</i> Math. 15,6—18,4×12,2—13,4 = 0,07—0,08 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,1	12,8	0,073	0,057	1,44	5,1%	(bei North: <i>superbus</i> Lath.) Victoria (meist als syn. von <i>australis</i> geführt) [Kreuger: 1/1, 1/2, 1/3 + je 1 <i>Chalcites basalis</i> bzw. <i>lucidus</i> <i>plagiatus</i> -Ei; 1/2, 2/3, 1/4] King Island (Russ Straße)
3 <i>Malurus cyaneus elizabethae</i> Campbell 17,3—17,8×13,2—13,5 (nach CAMPBELL)	17,5	13,3	—	—	1,58	—	Tasmanien u. Fumaux Inseln (= <i>gouldi</i> Sharpe; = <i>superbus</i> Lath.)
28 <i>Malurus cyaneus cyaneus</i> (Lath.) und <i>fletcheriae</i> Math. 16,4—18,8×12,2—14,0 = 0,07—0,08 g (nach North, CAMPBELL, NEUKORN, CAPT. BRIT. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,7	13,4	0,074	0,055	1,63	4,5%	<i>fletcheriae</i> (meist syn. <i>cyaneus</i> ): N-Tasmanien (Kreuger: e/3 von Glenorchy, Tasmanien)
4 <i>Malurus leucopterus leucopterus</i> Dumont 14,7 15,2×11,7—12,0 (n. SEVENTY & MARSHALL, A natural history. Barrow and Montchella Islands 1958, Melbourne, 1964, S. 13)	15,0	11,8	—	—	1,07	—	Dirk Hartig- u. Barrow Inseln vor W-Australien (Eier von Barrow)
34 <i>Malurus leucopterus leucomolus</i> Gould 14,7—17,2×10,9—13,0 = 0,05—0,09 g (nach North, CAMPBELL, NEUKORN, CAPT. BRIT. MUS.; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	15,6	11,6	0,062	0,055	1,09	5,1%	Küstengebiete von W-Australien und lückenhaft ostw. bis O- Küste (syn. <i>cyaneus</i> Gld., meiste Eier irrig <i>leucopterus</i> zugeschrie- ben)
4 <i>Malurus dubois</i> Math. (n. H. L. WURR, Emu 15, S. 158, 1915)	15,3	12,0	—	—	1,14	—	Innere des Golfes von Carpentaria
12 <i>Malurus ambilis</i> Gould 14,1—16,7×11,0—12,7 = 0,045—0,064 g	15,4	11,8	0,055	0,051	1,10	5,0%	Kap York Halbinsel

	A	B	g	d	G	Rg	
24 <i>Mathrus lamberti lamberti</i> Vig. & Horsf. 15,5—17,7 × 11,9—12,7 (NORTH, CAMP- BELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	16,4	12,4	—	—	1,30	—	Küstengebiet von S-Queensland u. Neusüdwales
12 <i>Mathrus lamberti assimilis</i> North u. <i>mastersi</i> Math. 15,7—17,7 × 11,9—13,4 = 0,06—0,07 g (6 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	16,7	12,7	0,069	0,056	1,41	4,9%	Inneres von S-Queensland, Neu- südwales u. Süd-Australien <i>mastersi</i> : westw. von <i>assimilis</i> bis zur W-Küste
4 <i>Mathrus pulcherrimus</i> Gould 16,5—17,3 × 11,4—12,4 (NORTH u. CAT. BRIT. MUS.)	17,0	12,0	—	—	1,25	—	Eyre-Halbinsel, Süd-Australien
1 <i>Mathrus elegans</i> Gould (nach GOULD)	17,0	12,7	—	—	1,11	—	SW-Australien
27 <i>Mathrus melanocephalus cruentatus</i> Gld. 14,2—17,2 × 10,4—12,2 = 0,055—0,070 g	15,5	11,7	0,060	0,056	1,10	5,8%	NW-Australien, N-Territorium (bei NEHRKORN u. a. irrig: <i>dor- salis</i> Lewin, der syn. zu <i>m. melanocephalus</i> ) S-Queensland bis Neusüdwales
<i>Mathrus melanocephalus melanocephalus</i> (Lath.)	15,8	11,8	—	—	1,14	—	
27 14,5—17,0 × 11,2—12,5 (NORTH, CAMP- BELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	17,2	13,0	0,082	0,063	1,54	5,3%	(Kreuger: Urangan, Queensland)
3 17,1—17,4 × 12,8—13,2 = 0,08—0,09 g (nach R. KREUGER, briefl.)	16,5	13,0	—	—	1,46	—	Inneres des Golfs v. Carpentaria [bei CAYLEY: <i>Resina coronata</i> (Gld.)]
3 <i>Mathrus coronatus macgillivrayi</i> Math. 15,8—16,8 × 12,4—13,7 (nach H. L. WHITE, Emu 14, S. 59, 1914)	15,3	12,0	—	—	1,14	—	Zentral-Australien bis zur mittle- ren W-Küste
2 <i>Stipiturus ruficeps</i> Campbell 15,3 × 12,0 (nach H. L. WHITE 1917)	(wie <i>m. malachurus</i> )						Mallee-Gebiete in NW-Victoria u. N-Süd-Australien (auch als Art angesehen)
— <i>Stipiturus malachurus mallee</i> Campbell (nach CAYLEY)							

	A	B	g	d	C	Rg	
16 <i>Stipiturus malachurus malachurus</i> (Shaw) 14,8—17,8 × 11,7—13,7 = 0,060—0,080 g	15,9	12,3	0,065	0,058	1,23	5,3%	Küstengebiet von SO-Queensland bis Victoria, S.- u. (abgeteilt) SW-Australien, Tasmanien
17 <i>Amphornis tristis tristis</i> (Dumont) 19,0—23,6 × 14,7—16,8 (nach CAMPBELL, u. NOERN) 2 <i>Amphornis tristis modestus</i> North 20,3 × 16,8; 20,3 × 17,0 (nach NOERN)	20,5 20,3	15,8 16,9	— —	— —	2,79 3,15	— —	S-Zentral-W-Australien (= <i>Amphys macurus</i> Gould)  Innere von Neusüdwales, NW-Victoria u. NO-Süd-Australien (Unterart von <i>tristis</i> nach PARKER, Emu 71, S. 157—166, 1971)
7 <i>Amphornis striatus striatus</i> (Gld.) 21,0—21,6 × 15,2—16,0 = 0,16 g (nach NOERN u. CAMPBELL; 2 n. R. KREUDER, briefl.)	21,3	15,7	0,160	0,083	2,77	6,0%	Innere von Neusüdwales (außer dem äußersten NW), Victoria u. Süd-Australien
6 <i>Amphornis striatus barbatus</i> FAVALONE & McEVY 18,2—20,0 × 14,1—15,5 (nach FAVALONE & McEVY 1968) 3 <i>Amphornis striatus aurei</i> Math. (n. H. L. WURME 1915)	19,0 20,0	14,7 14,7	— —	— —	2,33 2,35	— —	[Kreuzer: Süd-Australien (Pin-nard; = <i>meridasi</i> Mellor = syn. <i>striatus</i> ) Stümpfe des Bulloorie in Neusüdwales (3 e/2 von Bulloorie)  ösl. W.- u. westl. Süd-Australien (Eier von East Murchison, W-Australien) Mittl. W-Australien (Eier vom Pilbara-Distrikt)
<i>Amphornis striatus rubrici</i> Math. 20,0—21,8 × 15,0—16,3 (n. WURME 1914 u. MAXWELL 1923) <i>Amphornis godleri</i> (Gld.) 4 <i>Amphornis dorotheae</i> Math. 19,4—21,6 × 15,3—16,0 (nach WURME, Emu 14, S. 58, 1914)	20,7 20,0	15,5 15,5	— (siehe Text)	— —	2,58 2,51	— —	Pyro See-Gebiet, S-Australien ösl. N-Territorium (Golf von Car-pentaria) (bei Wurme irrig: <i>woodwardi</i> Hart, (Eier vom MacArthur River)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Anyptornis woodwardi</i> Hartert 22,6 × 16,1; 22,3 × 15,6 (nach SCHODDE & MASON, Emu 75, S. 15, 1975)	22,5	15,9	—	—	2,99	—	Westl. Nord-Territorium (W-Arn- hem-Land) (Eier vom South Alligator River) SW-Australien (= <i>Sphenura</i> )
4 <i>Dasgornis brachypterus longirostris</i> (Gould) 22,1—23,1 × 18,0—18,5 (NORTH, CAT. Brit. Mus.)	22,8	18,4	—	—	3,95	—	
6 <i>Dasgornis brachypterus brachypterus</i> (Lath.) 25,3—27,9 × 18,9—20,3 (NORTH; CAMPBELL)	26,6	19,5	—	—	5,10	—	SO-Neusüdwailes u. O-Victoria (= <i>Sphenura</i> )
6 <i>Dasgornis broadbenti broadbenti</i> (McCoy) 27,2—32,1 × 20,7—21,6 = 0,39—0,47 g (nach NORTH; 4 Eier nach R. KREU- GER, briefl.)	28,4	21,4	0,42	0,113	6,65	6,2%	W-Victoria, O-Süd-Australien (Kreuger: 2/2 Victoria)
7 <i>Calamanthus fuliginosus montanellus</i> Milligan 20,3—21,3 × 15,2—16,0 (nach NORTH)	20,6	15,6	0,125	0,069	2,68	4,7%	Mittl. W-Australien bis SW- Australien
32 <i>Calamanthus fuliginosus fuliginosus</i> (Vig. & Horsf.) 19,5—24,3 × 14,5—18,0 = 0,14—0,16 g (CAMPBELL, NORTH, CAT. BRIT. MUS., NEHEKORN; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	21,7	16,2	0,148	0,068	2,97	4,6%	(= <i>carteri</i> Math.) Neusüdwailes, Victoria, SO-Süd- Australien, Tasmanien (= <i>albicollis</i> North) (Kreuger: 1/3 von Tasmanien)
— <i>Calamanthus fuliginosus isabellinus</i> North (u. ? suttoni Condon)	17,8	15,0	—	—	2,15	—	Innere Süd-Australien bis W- Australien
24 <i>Calamanthus fuliginosus campestris</i> (Gld.) (u. <i>parsonsi</i> Condon u. <i>ethelae</i> Math.?) 19,0—21,2 × 14,5—16,0 (NORTH, CAMP- BELL, CAT. BRIT. MUS., NEHEKORN)	20,3	15,4	—	—	2,55	—	Innere von Neusüdwailes u. Süd- Australien bis Yorke Halbinsel <i>parsonsi</i> u. <i>ethelae</i> : Teile von Süd- Australien

	A	B	g	d	G	Kg	
29 <i>Chalonicola sagittata</i> (Lath.) 17,3—29,9 × 14,5—16,0 = 0,10—0,13 g (1 El nach R. KREUGER, briefl.)	19,1	15,1	0,115	0,070	2,30	5,9%	SO-Queensland, O-Neusüdwaless, Victoria, Süd-Australien (Kreuger: Fort West Line, Neu- südwaless; <i>magna</i> Howe, nicht anerkannte Rasse) W-Australien (meist syn. zu <i>canta</i> gestellt)
8 <i>Hylacola canta whillcocki</i> Mathews 19,0—21,3 × 14,4—15,4 = 0,105—0,115 g (Schönwetter; 6 n. SERVENVY, Maß- liste 1974)	20,1	15,0	0,110	0,064	2,42	4,5%	
8 <i>Hylacola canta canta</i> Gould 18,8—21,9 × 15,2—16,5 = 0,110—0,145 g	20,6	15,6	0,135	0,073	2,68	5,9%	Neusüdwaless, Victoria, Süd- Australien Kangaroo Insel
3 <i>Hylacola canta habudariae</i> Math. 21,3—21,8 × 15,5—15,7 (nach CAMP- BELL)	21,6	15,7			2,80		
5 <i>Hylacola pyrrhopygia pyrrhopygia</i> (Vig. & Horst.) (u. ? <i>becheri</i> Math.) 19,3—19,8 × 14,0—14,7 (nach NORTH u. CAMPBELL)	19,5	14,4			2,15		Neusüdwaless, Victoria (außer dem W) <i>becheri</i> : W-Victoria u. SO-Süd- Australien
28 <i>Pyrrhuloxia brunneus</i> Gould 16,8—20,4 × 13,4—15,6 = 0,10—0,11 g (CAMPBELL, CAT. BIRP. MUS.; 3 n. R. KREUGER, briefl.; 10 n. SERVENVY & WHITFIELD, 1967)	19,1	14,4	0,107	0,068	2,04	5,2%	Inneres von Neusüdwaless, Victo- ria, Süd-Australien, W-Austra- lien (Kreuger: e/3 vom Austin See, W-Australien; <i>pallescens</i> Math. nicht anerkannte Rasse) SO-Neusüdwaless, O-Victoria
15 <i>Pyrenophtes floccosus</i> Gould 24,6—28,0 × 18,5—20,3 = 0,215—0,263 g	26,0	19,3	0,237	0,083	5,15	4,6%	
10 <i>Origma solitaria</i> (Lewin) 19,0—22,5 × 15,0—16,5 = 0,11 g (NORTH, CAMPBELL, NEUKIRCH, CAT. BIRP. MUS.; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	21,0	15,5	0,114	0,061	2,57	4,3%	mit 4. O-Neusüdwaless] = <i>Origma</i> <i>rubricata</i> (Latham)] (Kreuger: 1/2 George River)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 <i>Crateroscelis murina murina</i> (Scl.) 21,7—23,4 × 16,4—18,0 = 0,15—0,25 g	22,5	17,2	0,220 (siehe Text)	0,100	3,57	6,2%	Neuguinea (außer mittl. Fly Fluß-Region) u. W-Papua Inseln (außer Misol)
2 <i>Crateroscelis nigropurpurea nigropurpurea</i> (Salvad.) 23,6 × 16,7; 23,8 × 15,6 (nach HARRISON & FAITH 1970)	23,7	16,2	—	—	3,22	—	(Eier von SO-Neuguinea)
6 <i>Uta rufigipinna badius</i> Finsch 18,5—21,0 × 14,0 × 15,0 = 0,09—0,11 g	19,3	14,5	0,105	0,066	2,15	4,9%	SO- u. NO-Neuguinea (Eier von NW von Mt. Simpson)
2 <i>Sericornis citreogularis citreogularis</i> Mathews 24,1—24,5 × 17,2 = 0,16 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,3	17,2	0,162	0,066	3,67	4,4%	Fidschi Inseln (= <i>Drymochaera</i> ) (Eier von Viti Levu u. ? Vanua Levu)
30 <i>Sericornis citreogularis citreogularis</i> Gould 23,0—27,4 × 16,0—18,8 = 0,15—0,20 g — <i>Sericornis beccarii minimus</i> Gld. 17,0—18,0 × 14,0 (nach H. L. WHITE, in MATHEWS 1922)	24,9 17,5	17,6 14,0	0,173 —	0,067 —	3,88 1,79	4,5% —	N-Queensland: Cairns Distrikt (Kreuger: 1/2 N-Queensland)  SO-Queensland bis Victoria [= <i>lathami</i> (Stephens)] nördl. Kap York Halbinsel (N-Queensland)
2 <i>Sericornis frontalis laevigaster</i> Gould? (nach NEHRKORN)	21,0	14,0	—	—	2,10	—	N-Queensland von Herberton südw. bis NO-Neusüdwales (NEHRKORN: Kap York (errore?)), wo die Art fehlt, dort vorige mit kleineren Eiern)
31 <i>Sericornis frontalis frontalis</i> (Vig. & Horsf.) u. <i>longirostris</i> Qu. & Gaim. 18,5—21,8 × 14,4—16,3 = 0,095—0,125 g	20,5	15,3	0,113	0,062	2,45	4,6%	S-Queensland bis Victoria, Kent Gruppe (Bass Straße), Teile von Süd-Australien (= <i>osculans</i> Gould)
4 <i>Sericornis frontalis longirostris</i> (Quoy & Gaimard) 22,3—22,6 × 15,3—15,4 = 0,12 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	22,5	15,4	0,120	0,059	2,72	4,4%	<i>longirostris</i> s. nächste Form Victoria u. Teile von Süd-Austra- lien (Kreuger: 2/2 von Victoria)



A	B	g	d	G	Reg	
3 <i>Sericornis frontalis ocellatus</i> Gld. 19,0—19,3 × 15,1—15,3 = 0,10 g (nach Sammlung R. Kreutzer, briefl.)	15,2	0,097	0,057	2,30	4,2%	Mungrovo von Süd-Australien von Port Wakefield bis Port Adelaide (Kreuger: 1/2 Antechamber Buchl)
12 <i>Sericornis frontalis melleri</i> Math., (ashbyi Math.?), <i>maculatus</i> Gld. u. <i>batstoni</i> Grant 18,5—20,1 × 13,7—14,7 = 0,095—0,110 g	14,3	0,105	0,065	2,07	5,1%	W- u. inneres Australien <i>melleri</i> : Teile von Süd-Australien (auch Küste) u. inneres Neu-süd-wales <i>ashbyi</i> : Kangaroo Insel <i>maculatus</i> : W-Australien <i>batstoni</i> : Bernier Insel (Nehr-korn: Neusüd-wales) Tasmanien u. Inseln der Bass Straße
20 <i>Sericornis hamilis</i> Gould 22,0—24,9 × 15,2—17,8 = 0,125—0,160 g	16,4	0,145	0,065	3,40	4,3%	Mittel-Queensland bis (Tippsland (Victoria)
18 <i>Sericornis magnirostris magnirostris</i> (Gould) 18,5—20,1 × 14,0—15,2 = 0,10—0,115 g (1 Eia.-Sammlung R. Kreutzer, briefl.)	14,6	0,105	0,064	2,40	5,0%	(Kreuger: Victoria; <i>howei</i> Math. syn. <i>magnirostris</i> ) Weyland- bis Schneugebirge, Neu-guinea (Band: c/2 vom Schneugebirge)
2 <i>Sericornis undulatus undulatus</i> van Oort „33,5“—23,5 × 16,1; 24,0 × 16,0 (nach RAND 1942)	16,1			3,22		N(O)-Queensland (bei CAMPBELL: <i>Sericornis</i> ) Tasmanien
6 <i>Oreoscoptes gutturalis</i> (de Vis) 21,6—23,6 × 15,7—17,8 (nach Noren)	16,8			3,25		
13 <i>Acanthornis magnus</i> (Gld.) 18,0—19,3 × 13,2—14,2 = 0,08—0,09 g (nach Noren u. CAMPBELL: 3 Eier n. R. Kreutzer, briefl.)	13,7	0,084	0,057	1,80	4,7%	
*3 <i>Acanthiza nana modesta</i> De Vis 16,7—17,1 × 12,1—12,4 = 0,05—0,06 g (nach Sammlung R. Kreutzer, briefl.)	12,3	0,056	0,047	1,34	4,9%	Inneres von Queensland, Neusüd-wales u. Victoria bis Küsten von Süd-Australien (Kreuger: c/3 aus Poowong, Süd-Australien)

\* bedeutet hier: kräftig gefleckte Eier von *Acanthiza*

	A	B	g	d	G	Rg	
*33 <i>Acanthiza nana</i> Vig. & Horsf. 16,0—17,8×10,2—12,7 = 0,05—0,08 g	17,0	11,6	0,065	0,056	1,20	5,4%	Küstengebiet von Neusüdwalles u. Victoria
2 <i>Acanthiza lineata alberti</i> Math. 18,3×12,1 = 0,06 g; 19,4×12,0 = 0,06 g (n. R. KREUGER briefl.)	18,8	12,1	0,061	—	1,44	—	S-Queensland (Kreuger: Urangan, Queensland)
25 <i>Acanthiza lineata lineata</i> Gould, <i>chandleri</i> Math. u. <i>claudii</i> Math. 15,7—19,0×11,7—12,9 (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	17,1	12,3	—	—	1,32	—	Neusüdwalles bis Süd-Australien, Kangaroo Insel
15 <i>Acanthiza inornata inornata</i> Gld. 15,7—17,8×11,7—13,2 (NORTH, CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS.; 4 n. SERVETTY, MaBliste, 1974)	16,8	12,6	—	—	1,35	—	<i>chandleri</i> : Victoria, SO-Süd-australien Kangaroo Insel <i>claudii</i> : Teile Süd-Australiens W-Australien (Stirling Berge 8 bis Strelley Fluß)
2 <i>Acanthiza inornata mastersi</i> North 17,5—17,8×13,2 (North)	17,6	13,2	—	—	1,58	—	Südlichstes W-Australien
13 <i>Acanthiza pusilla apicalis</i> Gld. 15,8—18,2×12,0—13,2 = 0,065—0,085 g	17,3	12,6	0,078	0,061	1,40	5,6%	W-Australien (z. B. Swan Fluß) (bei SERVETTY & WHITTELL 1967 als Art abgetrennt)
* — <i>Acanthiza pusilla whitlocki</i> North	(bei CAYLEY ohne Maße beschrieben)						Innere westliches Australien, ostw. bis Eyre Halbinsel
*23 <i>Acanthiza pusilla albiventris</i> North 15,5—17,6×11,3—12,7 = 0,055—0,085 g (8 n. R. KREUGER, briefl.)	16,6	12,3	0,066	0,061	1,30	5,6%	Innere von Neusüdwalles, Victoria u. Süd-Australien (= <i>pyrrhopygia</i> Gould u. <i>hamiltoni</i> Math.) (KREUGER: 2/3, 1/2NW-Victoria)
*32 <i>Acanthiza pusilla (bunga</i> Math.?), <i>pusilla</i> (White) u. <i>maculata</i> (Qu. & Gaim.) 15,7—17,8×11,7—13,5 (nach NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	16,7	12,7	—	—	1,40	—	<i>bunga</i> : S-Queensland, N-Neusüdwalles <i>pusilla</i> : Mittel-Neusüdwalles <i>maculata</i> : Küstengebiet: S-Neusüdwalles, Victoria, Süd-Australien

\* bedeutet hier: kräftig gefleckte Eier von *Acanthiza*

A	B	g	d	C	Reg	
*19 <i>Acanthiza pusilla thomsonensis</i> Gould 17,0—18,5×12,3—13,8 = 0,07—0,09 g	17,8	0,080	0,059	1,54	5,2%	Tasmanien
*4 <i>Acanthiza ewingi</i> Gould 17,0—17,5×12,4—13,2 (nach NORTH)	17,2	—	—	1,46	—	Tasmanien u. King Island (Bass Straße)
4 <i>Acanthiza robustirostris</i> Milligan (nach H. L. WHITE, Emu 16, S. 158, 1917)	17,0	—	—	1,33	—	Innere W- bis Zentral-Australien
3 <i>Acanthiza uropigialis angusta</i> Mathews 15,8—16,4×11,8—12,3 = 0,05 g (nach Sammlung R. KREUDER, briefl.)	16,0	0,051	0,045	1,21	4,1%	nördl. der nächsten Form u. mehr im trockenen Inneren (KREUDER: bei Port Augusta, Süd-Australien)
x † 11 <i>Acanthiza uropigialis uropigialis</i> Gld. 15,3—16,8×11,2—12,7 (nach NORTH, CAMPBELL, SERVANTY & WHITTELL 1967)	16,0	—	—	1,18	—	südliches Australien
— <i>Acanthiza iradalei iradalei</i> Math.	(bei CAYLEY ohne Maße beschrieben)					W-Zentral-Australien ostw. bis Eyre Halbinsel, Süd-Australien (bei CAYLEY: <i>morgani</i> Math.)
3 <i>Acanthiza iradalei hodlegi</i> Math. 14,6×10,9—11,0 (nach S. W. JACKSON, Emu 9, S. 136, 1909)	14,6	—	—	0,93	—	W-Victoria u. südl. Süd-Australien (bei JACKSON: <i>tenuirostris</i> Zietzi)
*46 <i>Acanthiza reguloides squamata</i> De Vis, <i>reguloides</i> Vig. & Horsf. [u. ? <i>australis</i> (North)] 15,2—17,8×10,2—13,0 = 0,055—0,075 g	16,4	0,065	0,057	1,22	5,3%	<i>squamata</i> : N-Queensland (bis N-Neusüdwales?) <i>reguloides</i> : Neusüdwales, Victoria u. SW-Süd-Australien <i>australis</i> : Mt. Lofly-Gebiet (Süd-Australien)

\* bedeutet hier: kräftig gefleckte Eier von *Acanthiza*

	A	B	g	d	G	Rg	
73 <i>Acanthiza chrysorhoa alexanderi</i> Math., multi Math., <i>chrysorhoa</i> (Qu. & G.) u. andere? 15,0—19,6 × 12,0—13,2 = 0,065—0,080 g (13 Eier nach SERVENTY & WHITTELL 1967)	17,8	12,5	0,078	0,061	1,44	5,4%	<i>alexanderi</i> : Mittel-W.-Australien (= <i>pallida</i> Milligan) <i>multi</i> : SW.-Australien <i>chrysorhoa</i> : Küstengebiet v. Neusüdwales u. S.-Queensland
12 <i>Acanthiza chrysorhoa sandlandi</i> Mathews 16,6—19,1 × 12,1—12,9 = 0,06—0,07 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	17,6	12,5	0,068	0,053	1,41	4,8%	S.-Neusüdwales, S.-Victoria, S.-Süd- Australien (von Adelaide ostw.) (Kreuger: 1/3, 1/2 mit je 1 <i>Chalcid- es lucidus plagosus</i> , c/4, c/3 von Victoria
— <i>Aphelocephala leucopsis castaneiventris</i> (Milligan)	16,0	12,0	—	—	1,22	—	W.-Australien S des Wendekreises (außer SW)
28 <i>Aphelocephala leucopsis</i> (?) <i>pallida</i> Math. u. <i>leucopsis</i> (Gld.) 17,0—21,2 × 13,2—15,2 = 0,11—0,15 g	18,9	14,1	0,130	0,085	2,00	6,5%	<i>pallida</i> : NO-Süd-Australien <i>leucopsis</i> : Eyre Halbinsel durch O-Zentral- bis O-Australien
3 <i>Aphelocephala leucopsis whitei</i> Mathews 16,6—17,0 × 12,7—13,0 (n. H. L. WHITE, Emu 15, S. 36, 1915)	16,9	12,7	—	—	1,22	—	Gebirge Zentral-Australiens (außer dem O), südwl. bis Gawler Gebirge (Eier vom Everard Gebirge)
22 <i>Aphelocephala nigricincta</i> (North) 16,0—18,9 × 12,2—13,7 (nach CAMPBELL, NORTH, 13 n. SER- VENTY & WHITTELL 1967)	17,4	12,9	—	—	1,52	—	Zentral-Australien [Serventy & Whittell: Station Mulgun u. Milgun (Nullarbor Ebene)]
14 <i>Sminornis brevirostris flavescens</i> Gould 14,2—15,8 × 10,2—11,5 = 0,05—0,06 g (1 Ei nach R. KREUGER, briefl.)	14,7	10,8	0,055	0,060	0,90	6,1%	NW.-Australien, N-Zentral-Austra- lien, N-Territorium, N-Queens- land

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Smicromis brevirostris occidentalis</i> Sharpe 14,8—16,5×10,6—10,8 (n. SERVENTY, Mailliste, 1974)	16,2	10,8	—	—	1,03	—	W-Australien außer N u. äußerstem S (Serventy: 2 c/3 von Lake Grace bzw. Three Springs)
28 <i>Smicromis brevirostris brevirostris</i> (Gld.) (u. <i>mailee</i> Math.?) 13,2—16,8×10,6—11,9=0,045—0,075 g	15,3	11,1	0,060	0,060	1,00	6,0%	S-Queensland, Neusüdwailes, Victoria u. Küstenbereich von Süd-Australien <i>mailee</i> : Murray Mallee-Gebiete in Süd-Australien, Victoria u. Neusüdwailes
3 <i>Gerygone olivacea cinerascens</i> Sharpe? 17,0—17,1×12,0—12,5 = 0,070 g (nach NEHRKORN)	17,0	12,1	0,070 (siehe Text)	0,058 (Text)	1,30	5,4%	S-Neuguinea (Port Moresby, Aroa) (Eier von NO-Neuguinea: Astrolabe-Bai)
28 <i>Gerygone olivacea olivacea</i> (Gld.) 15,0—20,0×11,5—13,2 = 0,05—0,08 g — <i>Gerygone palpebrosa watsoni</i> (A. B. Meyer)	17,5	12,4	0,070 (siehe Text)	0,055 (Text)	1,40	5,0%	O-Australien von Queensland bis N-Victoria [= <i>albicularis</i> (Gld.)] Japan u. N-Neuguinea vom Mamberano bis zum Kumusi
x + 14 <i>Gerygone palpebrosa personata</i> Gld., <i>johnstoni</i> (Math.) u. <i>flavida</i> Ramsay 16,0—20,0×11,7—13,5 (nach NEHRKORN, LE SOUFF, CAMPBELL, MATTHEWS)	17,5	12,8	—	—	1,50	—	<i>personata</i> : Kap York bis Johnstone River <i>johnstoni</i> : weiter S bis Cairns <i>flavida</i> : weiter südl. vom Herbert River bis Rockhampton (bei NEHRKORN: <i>personata</i> )
2 <i>Gerygone magnirostris tenebrosa</i> (Hall) 18,4—18,6×11,9—12,0 (nach WHITE, Emu 15, S. 250, 1916)	18,5	11,9	—	—	2,67	—	NW-Australien (bei NEHRKORN: <i>Pseudogerygone</i> , wohl auch seine <i>P.s. chloronota</i> hierher; bei WHITE: <i>Ethelornis whitlocki</i> Math.)
2 <i>Gerygone magnirostris cobana</i> (Math.) 17,7×13,2=0,078 g; 17,8×13,3=0,082 g (Museum Berlin)	17,7	13,3	0,080	0,058	1,64	4,9%	Waigau



	A	B	g	d	C	Leg	
<i>Gerygone igata anadota</i> Meise (nach H. L. WUTTERAUS MATTHEWS 1920)	17,0	12,0			1,33	—	Mittel-Queensland (bei CAVLEY; <i>pulchra</i> Wallace u. <i>moniki</i> Math.; bei MATTHEWS: <i>Elthelornis</i> <i>moniki</i> Math.)
27 <i>Gerygone igata richmondia</i> Math. 15,0—17,0 × 11,1—12,3 : 0,045—0,060 g (3 Eier n. R. KROUGER, briefl.)	15,9	11,6	0,053	0,049	1,13	4,7%	S-Queensland bis NO-Victoria (bei NEURKORN: <i>Pseudogerygone fus-</i> <i>ca</i> (Gld.)) (KROUGER: e/3 Barrington) Neusüdwalles
3 <i>Gerygone igata modesta</i> (Polzeln) 10,3—16,8 × 12,2—12,8 (nach NORTH u. NEURKORN)	16,5	12,4			1,32		Norfolk Inseln ( <i>Pseudogerygone</i> )
6 <i>Gerygone igata igata</i> (Quoy & Gaimard) 10,4—17,8 × 11,5—12,7 : 0,050—0,070 g	17,0	12,0	0,062	0,052	1,28	4,9%	Neuseeland (= <i>Pseudogerygone</i> ) Chatham Inseln bei Neuseeland ( <i>Hapodolichnehus</i> )
3 <i>Gerygone albafrontata</i> Gray 17,5—19,4 × 13,0—13,6 (nach OLIVER 1955 u. CAV. BRIT. MUS.)	18,5	13,4			1,74		Java (auch als Art von <i>fusca</i> abgeteilt)
11 <i>Gerygone fusca sulphurea</i> Wall. 15,1—16,8 × 10,7—12,0 : 0,05—0,06 g (nach HOOGMOEDER; HELLERMEKERS & HOOGMOEDER 1967)	16,0	11,5	0,056	0,052	1,11	5,8%	
4 <i>Gerygone fusca browni</i> Matthews u. <i>malesii</i> (Sharpe) 16,1—17,4 × 11,7—12,5 (Sammlung NEURKORN; LE SOUFFR 1903)	16,5	12,1			1,26		<i>browni</i> : Golf von Carpentaria, N- Territorium <i>malesii</i> : N-Australien von Der- by bis N-Territorium (bei NEUR- KORN u. LE SOUFFR: <i>Pseudogery-</i> <i>gone laevigata</i> (Gld.)) (NEURKORN: N-Queensland; LE SOUFFR: Darwin) W-Australien (bei NEURKORN: <i>Pseudogery-</i> <i>gone</i> )
8 <i>Gerygone fusca culicivora</i> (Gld.) 10,0—17,0 × 11,7—12,7 (NEURKORN, NORTH, CAMPBELL, CAV. BRIT. MUS.)	16,4	12,0			1,23		

	A	B	g	d	C	Rg	
5 <i>Gerygone fusca cantator</i> (Weatherill) 17,4—17,9 × 12,6—13,2 = 0,07—0,08 g (u. WEATHERILL 1909; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,6	12,8	0,075	0,057	1,49	5,0%	Queensland-Küstengebiet zwischen Brisbane u. Gympie (= <i>Pseudogerygone</i> ) (Kreuger: c/3 Putzgul)
5 <i>Finschia novaeclaudiae</i> (Gm.) 17,9—19,5 × 13,5—14,6 = 0,10—0,13 g	18,5	14,0	0,12	0,076	1,87	6,4%	Neuseeland (Südinsel) u. Stewart-Insel (bei NEHKORN: <i>Certhi-parus</i> )
8 <i>Mohoua ochraceophala</i> (Gmelin) 22,0—25,2 × 16,4—18,0 = 0,16—0,25 g	23,1	17,1	0,21	0,087	3,55	5,9%	Neuseeland (Südinsel) u. Stewart-Insel (bei NEHKORN: <i>Clitonyx</i> )
4 <i>Mohoua albigilla</i> (Less. & Garnot) 19,0—23,0 × 15,0—17,0 = 0,15—0,19 g	20,7	16,0	0,17	0,085	2,65	6,4%	Neuseeland (Nordinsel), Große u. Kleine Barrier Inseln (= <i>Certhi-parus</i> )
— <i>Ashbyia lovensis</i> (Ashby)	20,0	15,0	—	—	2,38	—	Zentral-Australien (auch zu <i>Ephthi-</i>
9 <i>Ephthianura crocea</i> Castelnau & Ramsay (u. <i>boweri</i> Math.?) 15,2—17,8 × 10,9—13,2 (nach CAMP-BELL)	16,0	11,5	—	—	1,13	—	anara gezogen) NW-Queensland <i>boweri</i> : NW-Australien
16 <i>Ephthianura aurifrons</i> Gld. 15,2—18,2 × 12,7—13,7 (NORTH, CAMP-BELL, CAT. BRIT. MUS.)	17,3	13,0	—	—	1,56	—	Innere Australien
48 <i>Ephthianura albifrons albifrons</i> (Jard. & Selby) (u. <i>tasmanica</i> Math.?) 15,2—18,8 × 11,8—14,2 = 0,065—0,095 g	17,5	13,3	0,080	0,062	1,65	4,9%	S-Queensland bis Victoria u. Südküstengebiet bis SW-Australien
23 <i>Ephthianura tricolor</i> Gould 15,7—18,0 × 12,0—13,2 (NORTH, CAMP-BELL, NEHKORN, CAT. BRIT. MUS.)	16,6	12,6	—	—	1,40	—	<i>tasmanica</i> : Tasmanien Australien (ohne Kap York Halbinsel)
3 <i>Lampochia victorae victorae</i> Finsch 24,0—25,1 × 16,5—18,9 (LAYARD, NEHKORN, CAT. BRIT. MUS.)	24,8	17,8	—	—	4,20	—	Fidschi Inseln (Taviuni)



## Familie Muscicapidae, Fliegenschnäpper (Anhang: Turnagra)

(Reihenfolge entsprechend der Vorbemerkung bei den Sylviidae, S. 545, unter Benutzung von CH. VAURIE 1959, S. 313—333; CH. VAURIE, A generic revision of flycatchers of the tribe Muscipapini, in: Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 100, S. 453—538, 1953; C. M. N. WHITE, A revised check list of African flycatchers .... Lusaka, 1963, S. 5—44; M. A. TRAYLOR, Notes on African Muscicapidae, in: Ibis 112, S. 395—397, 1970, und von anderen Autoren durch den Herausgeber neu festgelegt, abgesehen von der letzten Unterfamilie Pachycephalinae, die E. MAYR in: Checklist of birds of the world, Bd. 12, S. 3—51, zitiert als PETERS, 1967, festgelegt hat.)

Die hier als Familie vereinigten Fliegenschnäpper umfassen 6 ziemlich geschlossene Gruppen, denen man gewöhnlich Unterfamilienrang oder, im Falle der Dickkopfschnäpper, sogar Familienrang zuspricht: Zunächst die Eigentlichen Fliegenschnäpper, Muscipapinae, von der Gattung *Melaenornis* bis *Newtonia*, 2. die Flachschnabelschnäpper, Myiagrinae, von *Microeca* bis *Pachycephalopsis*, 3. die mit 1. und 2. oft vereinten Fächerschwanzschnäpper, Rhipidurinae, mit den Gattungen *Chelidorynx* und *Rhipidura*, 4. die afrikanischen Kleinschnäpper, Platysteirinae, von *Bias* bis *Platysteira*, 5. die Monarchen, Monarchinae, von *Erythrocerus* bis *Terpsiphone*, und 6. die Dickkopfschnäpper, Pachycephalinae, von *Falcunculus* bis *Pitohui*. Die angehängte Gattung *Turnagra* ist systematisch noch nicht endgültig untergebracht. — Von diesen Gruppen sind nur die Rhipidurinae als oologisch einheitlich zu bezeichnen.

Im Gegensatz zu den Sylviiden sind zahlreiche Gattungen, die NEHRKORN (1910) in dieser Familie anführt, also auch von SHARPES Hand-list, in andere Familien eingereiht worden,

*Lanioturdus* (Nehrkorn: *Platysteira torquata*) mit braun gefleckten Eiern bei den Laniidae,

*Tarsiger chrysaeus* mit einfarbig blauen Eiern bei den Turdidae,

*Polioptila* mit bläulichen, *Seicercus* (= *Cryptolopha*) mit meist einfarbig weißen, *Abroscopus* (= *Abornis*) und *Tickellia* mit rötlichen, *Smicrornis* mit grauen, dunkel umkränzten sowie *Gerygone* (und *Pseudogerygone*) mit weißen, braun gefleckten Eiern bei den Sylviidae.

Umgekehrt wurden den Muscicapiden aus anderen Familien NEHRKORNS eingefügt: *Fraseria*, *Clytorhynchus* (= *Pinarolestes*), *Colluricincla* und *Pitohui* (= *Pseudorhectes*) als frühere Prionopidae, *Eopsaltria*, *Falcunculus*, *Oreocica*, *Pachycephala* und *Colluricincla* (die „*Myiolestes*“-Arten) als frühere Laniidae und die angehängte *Turnagra*, früher Timaliidae.

Im ganzen werden hier 202 Arten der Familie (ohne *Turnagra*) in 417 Unterarten oologisch beschrieben, nur 18 Arten mehr als bis 1961 im MS des Verfs. standen; aber immer noch sind dem Herausgeber von 133 Arten, darunter sämtlichen Arten von 11 Gattungen, keine Eier bekannt. Überblicken wir die vier letzten Familien mit ihren 16 Unterfamilien als Einheit, d. h. die größte Familie, die man im Vogeleich überhaupt zusammenstellen kann, einmal als ganzes, so ergibt sich: von ihren etwa 1354 Arten sind hier etwa 2090 Unterarten, 968 Arten und 235 Gattungen zuzüglich einer *Turnagra*-Art besprochen worden, etwa 386 Arten und 46 Gattungen dagegen nicht.

Die verschiedenen, nur wenig kontrastierenden Färbungstypen, die hier in 19 Gruppen gestellt werden, sind ziemlich regellos über die ganze Familie verteilt. Mit A sind im folgenden ausnahmsweise auftretende Typen bezeichnet.

### A. Einfarbige Eier

1. einfarbig weiß: *Dendrobiastes hyperythra vulcani*, *h. oliga*, *Ficedula s. strophata*, s. *fuscogularis* (beide Arten ziemlich glänzend). — Fast rein weiß bis rahmfarben: *Muscicapula sapphira* (auch steinfarben, auch leicht gewölkt), *Cyanoptila* A, *Cyornis rubeculoides*, *Niltava sundara*, *grandis*, *Eumyias indigo* A.

2. Andere einfarbige Eier. Einfarbig hellblau: *Bradornis p. pallidus*, *Dendrobiastes dumetoria* (auch hell bläulichgrün), *Ficedula hypoleuca*, *albicollis*. — Gelblich olivbraun bis grün: *Melaenornis pammellina* A, *Bradornis microchynchus*, *mariguensis*, *Melanodryas cucullata*. — Olivbraun oder bronzegrün: *Muscicapula westermanni*, *superciliaris*, *Eopsaltria georgiana*. — Braun: *Bradornis pallidus neumanni*, *Cyornis tickelliae*, *Muscicapa ferruginea*. — Steinfarben: *Cyornis banyumas*, *Muscicapa griseisticta*, *latirostris*, *sethsmithi* A, *comitata*.

### B. Weiße oder weißliche, gefleckte Eier

3. Weiß mit feiner brauner oder grauer Fleckung: *Dendrobiastes hodgsoni*, *Myiagra oceanica pluto* A, *albiventris* A, *Petroica macrocephala*, *Cheledorhynchus*, *Mayornis lessoni*, *Elminia longicauda*, *Falcunculus*.

4. Weiß, Zeichnung schwarz und grau: *Pachycephala* (etwa 5 Arten), *Colluricincla megarrhyncha* (6 Rassen), *harmonica*, *w. woodwardi*, *Turnagra*.

5. Weiß mit rotbrauner bis rötlicher Punktierung oder Fleckung, oft im Kranz: *Muscicapa a. adusta* A (rötliche Wölkung), *Tregellasia leucops albifacies* A, *Machaerirhynchus flaviventris*, *nigrippectus*, *Chasiempis*, *Batis capensis erythrophthalmus*, *minor erlangeri*, *Monarcha castaneiventris*, *trivirgata*, *leucotis*, *verticalis* u. a., *Erythrocerus livingstonei*, *Clytorhynchus vitiensis*, *nigrogularis*, *Terpsiphone cinnamomea* u. *cyanesces*.

6. Trüb- oder grauweiß mit brauner, rotbrauner oder olivgrüner Fleckung: *Sigelus* A, *Cyornis tickelliae*, *Myiagra ruficollis*, *oceanica pluto*, *cyanoleuca*, *Petroica multicolor pusilla* A, *Trochocercus albonotatus*, *Elminia longicauda*.

### C. Getönter Grund mit Fleckung

7. Rahmfarben oder rahmweiß mit brauner, olivbrauner, grauer Fleckung: *Melaenornis pammellina*, (steinfarben: *Muscicapula westermanni*, *Cyornis concreta* u. ganze Gattung, *Muscicapa sibirica cacabata*, s. *rothschildi*, s. *gulmergi*, *mutui*, *griseigularis*, *Myiagra oceanica*, *rubecula*, *caledonica*, *vanicorensis*, *albiventris*, *Myiagra azureocapilla*, *Seisura*, *Miro* (purpurbraun gefleckt), *Heteromyias albispecularis*, *Pachycephalopsis poliosoma*, *Rhipidura* (bei *phoenicura* und *euryura*

fast weißer Grund), *Culicicapa*, *Trochocercus albiventris*, viele *Pachycephala*-Arten.

8. Rahmfarben, dunkler gelbrot oder sienabraun punktiert oder zart gefleckt: *Cyornis rubeculoides* (auch mit nebelhafter Kappe), *rufigastria* A, *Muscicapa gambagae*, s. *striata* A, *Newtonia brunneicauda*, *Tregellasia capito* (blaß grünlicher Schimmer), *Peltops*, *Batis fratrum*, *pririt*, *Monarcha hebetior eichhorni*, *Arses* (auch weißlich mit Rosahauch), *Trochocercus nigromitratus*, *cyanomelas*, *nitens*. *Hypothymis azurea* (auch rötlichweiß, weiß), *puella*, *Terpsiphone*, z. B. *viridis* (lila rot u. lila grau gefleckt, auch rahmgelb mit siena Punkten), *rufiventer bedfordi* (rötlichbraune Flecke).

9. Rahmfarben, am stumpfen Ende schattenartig blaß rostbraun gewölkt oder fein gefleckt: *Bradornis pallidus neumanni*, *Ochromela*, *Dendrobiastes hodgsoni* (auch grünlich steinfarbener Grund), *Ficedula parva*, *Anthipes*, *Muscicapula superciliaris*, *Cyanoptila*, *Cyornis unicolor*, *pallipes*, *Niltava*, *Rhinomyias ruficauda*, *olivacea* A, *Eumyias ceylonensis indigo*, *Muscicapa sibirica*, *griseisticta*, *rufilata*, *caerulescens*, *Eopsaltria griseogularis*.

10. Grünliche Grundfärbung. Grünlichweiß bis hellgrün mit brauner und grauer, auch rotbrauner Fleckung: *Melaenornis chocolatina*, *Sigelus*, *Bradornis*, *Dendrobiastes basilanica*, h. *hyperythra*, *Ficedula narcissina*, *mugimaki* A, *Cyornis banyumas* A, *poliogenys*, *Muscicapa s. striata*, *gambagae*, *sethsmithi*, a. *adusta*, a. *subtilis*, *griseisticta*, *caerulescens* A, *Myopornis*, *Myioparus*, *Eopsaltria australis*, *griseogularis*, *Tregellasia capito nana*, *leucops albogularis*, *Petroica goodenorii*, *rhodogaster*, *rosea*, *phoenicea*, *multicolor*, *Peneothello cyanus* A, *Melanodryas cucullata* A, *Amaurodryas vittata*, *Poecilodryas pulverulenta*, *superciliosa* A, *Bias*, manche *Batis*, *Dyaphorophya blissetti* (braune und graue Zone), *Platysteira cyanea*, *peltata*.

11. Bläulichweiß bis blau mit braunen bis grauen und (oder) schwarzen Punkten: *Melaenornis chocolatina nyikensis*, *Bradornis infuscatus*, *Muscicapa ruficauda* A, s. *striata* A, *Amaurodryas vittata* A, *Dyaphorophya castanea castanea* (braune mittlere Zone) — *Oreocia gutturalis* A, *Colluricincla harmonica* (zuweilen rötliche Fleckung), h. *rufiventris*.

12. Blau-, grau- oder olivgrün mit rotbrauner oder brauner Fleckung oder Wölkung: *Cyornis banyumas*, *turcosa*, *Rhinomyias* (graugrün) *olivaceus*, *umbratilis*, *gularis*, *Muscicapa adusta minima*, s. *sibirica*, s. *cacabata*, s. *rothschildi*, s. *gulmergi*, *ruficauda*, *Eopsaltria flaviventris*, *Batis minor sahelica*, *Pachycephala pectoralis melanops* (schwarzer Fleckenkranz).

13. Grau mit dunkler grauem Schatten oben oder zarter Fleckung: *Muscicapa ruficauda*, *latirostris*.

14. Blau- bis grünlichgrau mit braunen und lila Flecken: *Microeca fascians*, *brunneicauda*, *flavigaster*, *Tregellasia leucops*, *Megabyas*.

15. Rosagrau, braun gezeichnet: *Dendrobiastes h. hyperythra* A, *Muscicapa sethsmithi* A, *Dyaphorophya castanea* A, *Pachycephala pectoralis rosseliana*, *soror klossi* (?), *Colluricincla megarrhyncha madarasci* A (rosa braun), *Pitohui ferrugineus*, *nigrescens* (tief nelkenrötlich).

16. Olivgrün bis olivbraun, fast einfarbig oder braun gefleckt: *Fraseria* (glänzend, grobe flatschige Längsflecke), manche *Bradornis semipartitus kavirondensis*, *Ficedula hypoleuca*, *mugimaki*, *Muscicapa comitata*, *Petroica*, *Peneothello cyanus*, *Melanodryas cucullata*, *Amaurodryas vittata* (rotbraun gefleckt), *Poecilodryas pulverulenta* (rotbraun gefleckt) *Monarcha alecto* (grau gefleckt), *Pachycephala rufiventris*.

17. Rosaweiß mit rötlicher und brauner (auch braunschwarzer) Fleckung: *Pachycare flavogrisea* (auch purpurne Flecke), *Colluricincla parvula*, *megarhyncha*, *Turnagra* (auch braunschwarze Fleckung).

18. Bräunlichlachsrot bis fleischfarben mit brauner bis rötlicher Fleckung: *Muscicapula westermanni* A, *Muscicapa adusta subtilis* A, *Myioparus plumbeus*, *Metabolus rugensis*, *Pachycephala pectoralis chlorura*, *hyperythra reichenowi*, *philippinensis*.

19. Braun mit dunkelbrauner Fleckung oder Wölkung: *Muscicapa muttui*, *sethsmithi* A (fast einfarbig), *comitata* (ebenso), *Petroica bivittata*, *Pachycephala pectoralis torquata*?

Die meisten Eier der Fliegenschnäpper zeigen auf hellem Grund kleine braune Flecke oder bloße Wölkung. Grobe Zeichnung ist hier ganz ungewöhnlich und findet sich am ersten noch bei *Muscicapa striata* und *caerulescens* sowie bei manchen Stücken von *Myiagra*, *Rhipidura* und *Terpsiphone*. Dunkelste Färbung bei den ölbraunen Eiern von *Melanodryas cucullata* (= *Petroica bicolor*). Kühne Blättern fehlen ebenso wie Kritzel, Flatschen und Wirrlinien.

Die Variation innerhalb der Art ist im allgemeinen gering und besteht meist nur darin, daß die Grundfärbung bald heller, bald etwas dunkler ist, bei manchen Arten mit grünlichem Grund gelegentlich ein mehr lehmfarbener Ton vorkommt und die Zeichnung teils reicher, teils spärlicher ist, mehr oder weniger kranzförmig verteilt, zuweilen in Form deutlicher Fleckchen, manchmal mehr als Wölkung oder bloße Schatten. Der Glanz erscheint nur bei wenigen Arten erheblich, z. B. bei *Melanodryas cucullata*; oft fehlt er überhaupt. Korn und Poren weisen nichts Besonderes auf. Die durchscheinende Farbe entspricht meist derjenigen der Grundfarbe, nur die blaugraue Schale von *Microeca fascians* und die rahmfarbene mancher *Monarcha* zeigen innen hellgrün, wie fast alle Eier mit grünlichem Ton der Außenseite. Sonst herrschen Weiß und Rahmgelb als Innenfarbe vor. Als Gestalt überwiegt neben dem breiten Oval die gewöhnliche Eiform, diese neigt aber in vielen Fällen zu stärkerer Zuspitzung.

Auch in dieser wie in den beiden vorigen Familien sind einige relative Schalengewichte sehr niedrig; Rg schwankt hier zwischen 4,2 und 6,2, meist zwischen 5 und 6%, bei *Pachycephala pectoralis* bis 7,0% hinauf, in der weitgefaßten Familie Muscicapidae von 4,0 bis 7,7% (Drosseln 4,3 bis 6,2%, Timalien 4,3 bis 6,6, aber bei *Garrulax leucolophus* 6,7 bis 7,7%, Grasmücken 4,1 bis 6,2, aber bei *Mohoua* und *Finschia* bis 6,4, bei *Aphelocephala* bis 6,5, bei *Prinia gracilis* und *subflava* bis 7,0, einmal ?7,6, einmal ?8,2%).

Zur Berechnung des Relativen Eigewichts (RG) standen Gewichtsangaben für Muscicapiden-Weibchen von HEINROTH, SCHLEGEL, GROEBBELS & MOEBERT, MAYR 1931, NIETHAMMER 1937, MEISE 1937, HOESCH & NIETHAMMER 1940, RIPLEY & RABOR 1958, BERNDT/MEISE 1962, EISENTRAUT 1963, GILLIARD & LECROY 1961,

1966, 1967, 1968, NETSCHAFF, Vögel der südlichen Kurileninseln (Leningrad, 1969, russisch), P. R. COLSTON (Bull. Brit. Orn. Club 92, S. 116, 1972), ALI & RIPLEY, Handbook of the birds of India and Pakistan 7 (London 1972) und auf den Etiketten im Zoologischen Museum Hamburg zur Verfügung:

Gew. g	Name	RG	Gew. g	Name	RG
101,0	<i>Pitohui ferrugineus</i>	10,2%	15,0	<i>Terpsiphone viridis speciosa</i>	12,8%
76,0	<i>Pitohui dichrous</i>	9,6%	14,1	<i>Muscicapa griseisticta</i>	9,6%
36,5	<i>Niltava g. grandis</i>	10,7%	14,1	<i>Ficedula n. narcissina</i>	13,9%
33,0	<i>Bradornis infuscatus</i>		14,0	<i>Rhipidura rufiventris gularis</i>	10,7%
	<i>benguellensis</i>	9,7%	14,0	<i>Platysteira p. peltata</i>	10,9%
31,0	<i>Megabyas flammulatus</i>	9,9%	14,0	<i>Terpsiphone viridis</i>	
30,0	<i>Rhipidura l. leucophrys</i>	8,1%		<i>plumbeiceps</i>	13,6%
29,5	<i>Peltops blainvilli</i>	10,5%	14,0	<i>Cyornis t. tickelliae</i>	13,8%
26,0	<i>Pachycephala seror klossi</i>	15,6%?	14,0	<i>Muscicapa striata sarudnyi</i>	13,9%
25,0	<i>Rhipidura leucophrys</i>		14,0	<i>Terpsiphone viridis kiruensis</i>	14,2%
	<i>melaleuca</i>	11,0%	13,6	<i>Cyornis r. rubeculoides</i>	14,6%
23,6	<i>Monarcha alecto</i>		13,5	<i>Ficedula s. strophiate</i>	12,9%
	<i>chalybeocephala</i>	12,0%	13,2	<i>Dyaphorophya c. castanea</i>	12,7%
23,5	<i>Pachycephala schlegeli</i>		12,5	<i>Dyaphorophya blissetti</i>	11,2%
	<i>obscurior</i>	25,3%?	12,5	<i>Machaerirhynchus flaviventer</i>	12,2%
23,2	<i>Pachycephala simplex</i>	12,3%	12,5	<i>Ficedula h. hypoleuca</i>	13,1%
21,5	<i>Niltava s. sundara</i>	12,0%	12,5	<i>Niltava m. macgrigorae</i>	14,3%
21,0	<i>Pachycephala g. grisola</i>	13,5%	12,5	<i>Machaerirhynchus nigripictus</i>	17,9%
21,0	<i>Cyornis u. unicolor</i>	14,2%	12,3	<i>Rhipidura l. leucothorax</i>	14,0%
20,8	<i>Monarcha verticalis</i>	15,6%	12,0	<i>Muscicapa ferruginea</i>	13,7%
20,5	<i>Bradornis mariquensis</i>	10,8%	12,0	<i>Batis capensis</i>	14,5%
20,5	<i>Monarcha hebetior eichhorni</i>	12,2%	12,0	<i>Hypothymis azurea ceylonensis</i>	14,7%
20,0	<i>Bradornis pallidus murinus</i>	10,5%	11,6	<i>Hypothymis azurea azurea</i>	14,5%
20,0	<i>Poecilodryas p. pulverulentus</i>	11,2%	11,2	<i>Muscicapa l. latirostris</i>	13,4%
20,0	<i>Terpsiphone paradisi</i>		11,0	<i>Rhipidura albicollis canescens</i>	13,9%
	<i>leucogaster</i>	11,8%	11,0	<i>Hypothymis azurea styani</i>	14,5%
20,0	<i>Cyornis pallipes</i>	12,7%	11,0	<i>Anthipes moniliger leucops</i>	16,7%
20,0	<i>Melaenornis p. pammelaina</i>	14,2%	10,5	<i>Muscicapa adusta subadusta</i>	13,8%
19,0	<i>Terpsiphone p. paradisi</i>	12,4%	10,0	<i>Rhipidura a. aureola</i>	13,1%
18,5	<i>Muscicapa s. striata</i>	12,0%	10,0	<i>Muscicapa sibirica cacabata</i>	13,8%
18,0	<i>Muscicapa caeruleascens</i>		10,0	<i>Ficedula p. parva</i>	14,5%
	<i>caeruleascens</i>	11,4%	10,0	<i>Ficedula albicollis</i>	16,0%
18,0	<i>Eumyias th. thalassina</i>	13,5%	9,5	<i>Batis molitor soror</i>	14,3%
17,5	<i>Muscicapa sethsmithi</i>	6,9%?	9,0	<i>Culicicapa c. ceylonensis</i>	12,9%
17,5	<i>Eumyias albicaudata</i>	12,1%	9,0	<i>Muscicapa sibirica gulmergi</i>	13,7%
17,5	<i>Bradornis microrhynchus</i>	12,7%	9,0	<i>Dendrobiastes h. hyperythra</i>	21,0%
17,5	<i>Tregellasia leucops</i>	13,8%	8,5	<i>Ochromela nigrorufa</i>	
17,0	<i>Monarcha guttula</i>	16,7%	8,5	<i>Batis pririt</i>	16,0%
15,7	<i>Rhipidura rufiventris finschii</i>	11,7%	7,5	<i>Muscicapula tricolor minuta</i>	15,7%
15,5	<i>Cyornis rufigastrea</i>	14,8%	7,5	<i>Muscicapula t. tricolor</i>	16,3%
	<i>philippinensis</i>		7,0	<i>Muscicapula s. supercilialis</i>	18,1%
15,0	<i>Rhipidura rufiventris isura</i>	12,2%	5,5	<i>Chelidorynx hypoxantha</i>	17,7%

RG schwankt also zwischen 8,1 und 21,0%, 3 fragliche Werte von 6,9, 15,6, 25,3% ausgeschlossen,  $D_{73} = 13,3\%$ . Beim Vergleich der vier letzten Familien ergibt sich für RG nach Berichtigung einiger Werte der Seiten 368, 553 und 554:

n	Familie	bei ♀-Gewichten von	RG	RG im Durch- schnitt	RG-Durchschnitt für ♀-Gewicht 10–43 g
79	Turdidae	175–10 g	5,0–18,1%	10,8%	$D_{48} = 12,3\%$
69	Timaliidae	145–5,5 g	6,0–18,4%	11,5%	$D_{44} = 12,6\%$
97	Sylviidae	42–5 g	8,1–25,4%	13,6%	$D_{59} = 12,5\%$
73	Muscicapidae	101–5,5 g	8,1–21,0%	13,3%	$D_{61} = 12,9\%$

Das Relative Eigewicht schwankt demnach bei 318 Formen der Muscicapidae, s. l., im Bereich von 175 bis 5 g Weibchengewicht von 5,0 bis 25,4% mit einem Durchschnitt von 12,4%. Zwischen den Familien besteht nur der wegen verschiedener Artgröße zu erwartende Unterschied.

*Melaenornis chocolatina chocolatina* (= *Bradornis*). Das einzige Ei in der v. ER-LANGER-Sammlung (Journ. f. Orn. 53, S. 682, 1905) erscheint wie eine Miniatur von *Mimus*- oder *Turdus merula*-Eiern. Es ist wie große Eier von *Muscicapa striata* auf grünem Grund mit gleichartigen und gleichmäßig verteilten, mittelgroßen, nicht sehr lebhaft braunen Frickeln besetzt. Gestrecktoval ( $k = 1,42$ ).

*Melaenornis chocolatina nyikensis* (= *Dioptrornis*). LYNES (Journ. f. Orn. 82, Sonderheft, S. 77, 1934) beschreibt diese Eier als auf türkischblauem Grund in rotbraunen und purpurnen Tönen kräftig gefleckt und mit kleinen Blättern besetzt, die meist in einer Art Kranz am oberen Ende stehen. Gestrecktoval ( $k = 1,40$ ).

*Melaenornis ardesiaca*. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8°, Zool. 185, S. 187, 1971) sind die bräunlichweißen Eier mit sehr zahlreichen, etwas dunkler gefärbten Flecken besetzt. —  $k = 1,53$ , also langgestreckt.

*Melaenornis edoloides edoloides*. Nach SERLE (Ool. Rec. 18, S. 12, 1938) auf wenig glänzendem blaßgrünen Grund viele Punkte, Spritzer, Strichel und kleine Blättern in verschiedenen braunen Tönen nebst purpurgrauen Unterflecken. Diese stehen in einem Ring am stumpfen Ende, jene ziemlich gleichmäßig verstreut. Glanz nur gering. Länglichoval ( $k = 1,46$ ).

*Melaenornis edoloides lugubris*. Wie vorige Form. —  $k = 1,37$ . (Taf. 9, Fig. 9.)

*Melaenornis pammelaina pammelaina*, (? *poliogyne*), u. *atra*. Länglich oval ( $k = 1,35$ ). Nach PRIEST (1948) sind die Eier auf grünem Grund kräftig braun, rotbraun bis noch dunkler, geblattet, nach GILL und JAMES (1970) auf grünlich-weißem Grund rötlich und schieferbraun (JAMES: rötlichbraun und aschgrau) verschieden grob (nach ROBERTS 1957 stark, aber fein, gelegentlich auch undeutlich) gefleckt. BELCHER erschienen die Eier gar dunkel gelbgrün, da sie in dieser Färbung schwer gewölkt sind. CHUBB sah sie strohfarben mit dichten rötlich-

braunen und einigen purpurnen Blättern, aber wohl mehr als sehr blaßgrüne, braun und purpurn mit winzigen Punkten dicht gezeichnete Eier.

*Sigelus silens silens* und *lawsoni* (= *Melaenornis*; auch = *Bradornis*). NEHRKORNs Exemplare erinnern an *Luscinia svecica*. Die im Britischen Museum, wie auch die meinen, sind etwas heller grünlich rahmfarben, ganz gleichmäßig ziemlich dicht und nur zart graubraun bis gelbbraun gewölkt, die bleichen Frickele eben noch als solche erkennbar, ähnlich wie bei *Motacilla flava* und *cinerea*, deren Eier aber mehr zugespitzt sind. Nach ROBERTS (1957) überall kaum sichtbare rötliche Pünktchen auf blaß grünlichblauem Grund. Nach AYRES auch schmutzigweiß bis bräunlich mit sehr feiner, blaßbrauner Zeichnung. —  $k = 1,35$ .

*Fraseria ocreata prosphora*. Ein fast unvergleichbarer Färbungstyp. Auf olivgrünlichgelblichem Grund lang gezogene, zum Teil sehr große und breite, flatschige, mitteldunkelolivgrünbraune Flecke in zwei oder drei Helligkeitsgraden. Diese Flecke sind mit blasseren, ebenfalls längsgerichteten Fasern und kleinen Wischern derselben Färbungen sowie vereinzelt gelbgrauen Unterfleckchen untermischt. Zuweilen auch etwas kleinere, kürzere, unregelmäßig begrenzte locker stehende Unterfleckchen, die gelblicholivbraun und trübgrau, doch immer erst durch Suchen zu finden sind. Die Gestalt der erheblich glänzenden Eier ist ein längliches Oval ohne scharfe Spitze ( $k = 1,42$ ). Grüngelb durchscheinend ist die Schale, die ein recht glattes Korn zeigt; aber die Lupe läßt viele tiefere Grübchen und deutliche Poren erkennen. So sehen die drei von Büttikofer in Liberia (nach BATES) und meine vier von ATZEMBERGER am mittleren Cavallyfluß gesammelten Stücke aus.

*Fraseria ocreata ocreata*. Ebenso gefärbte Eier, die wohl nur zufällig mehr breit-oval ( $k = 1,23$ ) sind.

*Bradornis semipartitus orleansi* (= *Empidornis*). Graugrün mit sehr verwischten bräunlichen und blaugrauen Fleckchen, so daß die Eier wie die von *Sigelus silens* an *Luscinia svecica*-Eier erinnern (NEHRKORN). —  $k = 1,41$ .

*Bradornis semipartitus kavirondensis*. Olivgrün mit einer Kappe von verwischten braunen Frickele oder fast einfarbig olivbraun überflogen, am spitzen Ende heller und grüner. Länglichoval ( $k = 1,49$ ).

*Bradornis pallidus modestus*. Nach NEHRKORN graubläulicher Grund, den ich aber eher gelbgrünlich sah, mit sehr dichten, gleichmäßig verteilten, recht blassen bräunlichen und grauen Fleckchen. —  $k = 1,36$ .

*Bradornis pallidus nigeriae*. JOURDAIN (Ibis 1935, S. 646) beschreibt von Shuel gesammelte Stücke als auf wenig glänzendem, grünlichem Grund gleichmäßig mit unzähligen kleinen Spritzern und Punkten hellbrauner Färbung bedeckt, die dichter am oberen Ende, teils als deutliche Fleckung, teils den Grund fast völlig verdeckend, angebracht sind. Gewöhnliche Eigestalt ( $k = 1,34$ ). Nach SERLE (Ibis 1940, S. 6) sind die Eier ähnlich. Er erwähnt ferner Strichzeichnung, Fleckung in verschiedenen Brauntönen und sehr blaß lila Unterfleckchen.

*Bradornis pallidus pallidus*. Emin Pascha und Graf Huyn fanden ungefleckt hellblaue Eier. Drei größere Stücke aus Darfur sind dagegen blaugrün und rotbraun, rotockerfarben sowie violett gefleckt (LYNES, Ibis 1925, S. 122). —  $k = 1,36$ .

*Bradornis pallidus subalaris*. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 63) wie bei anderen Rassen, grünlichweiß, undeutlich in verschiedenen Tönen braun und graupurpurn gefleckt, besonders in einem Kranz um den (?spitzen) Pol. —  $k = 1,34$ .

*Bradornis pallidus murinus*. BELCHERS Stücke aus dem Niassaland zeigen auf bläulichgrünlichem Grund überall mittelgroße, rundliche, braune und lila Flecke. Meine von CARLISLE in S-Rhodesien gesammelten haben auf zart grünlich getöntem, weißlichem Grund ziemlich dichte, aber sehr kleine lehmbraune Punktfleckchen, die am oberen Ende etwas gehäuft und mit lilagrauen gemischt sind. Zwischen der Zeichnung bleibt mehr Grund frei, als bedeckt ist. Auch Fleckenkränze und grobe Zeichnung sind nach JAMES (1970) bekannt. Die Eier scheinen blaßgrün durch. Blasse, fein punktierte Eier von *Muscicapa striata* würden ähnlich sein. —  $k = 1,33$ .

*Bradornis microrhynchus*. Einfarbig grün, gewöhnlich von Exkrementen weiß gefleckt (BELCHER, Ibis 1942, S. 93). —  $k = 1,28$ .

*Bradornis pumilus*. In der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 680 f., 1905) meist einfarbig lehmbraun, einige mit grünlichem Hauch, manche im Ton der Nachtigall-Eier (*Luscinia megarhynchos*). Andere zeigen am stumpfen Ende einen dunkleren Schatten und ähneln dadurch Eiern von *Motacilla flava* und *Brachypteryx leucophrys nipalensis*. Der ursprünglich vorhandene Glanz verliert sich mit der Zeit. —  $k = 1,36$ .

*Bradornis infuscatus namaquensis*. Von HOESCH (s. HOESCH & NIETHAMMER 1940, S. 286) gesammelte Eier haben mitteldunkel grünblauen Grund mit meist sehr kleinen, dunkel kastanienbraunen Oberflecken neben hellen und dunkleren purpurgrauen Unterflecken. Die Fleckung ist oben etwas dichter. Fast glanzlos. —  $k = 1,41$ .

*Bradornis infuscatus seimundi*. Nach JAMES (1970) grünlichblau mit grober, spärlicher dunkelrötlichbrauner Ober- und aschgrauer Unterfleckung. —  $k = 1,41$ .

*Bradornis infuscatus infuscatus*. Die Eier im Britischen Museum haben auf mäßig glänzendem, hellblauem Grund rötlichbraune und lila Flecke besonders am stumpfen Ende der etwas zugespitzten, normalovalen Schale und ähneln kleinen Singdrosseleiern (*Turdus philomelos*). NEHRKORNS Stücke besitzen ebenso etwas rundliche, dunkelbraune und einzelne violette, nicht sehr große Blättern auf blasserem, trüb grünlichblauem Grund und klingen mehr an den Charakter von *Saxicola torquata rubicola* an, sind aber viel größer, in der Grundfärbung erheblich dunkler und mehr blau. Außerdem kommen längliche Zeichnungen vor (ROBERTS 1940, 1970). —  $k = 1,47$ .

*Bradornis mariquensis vinaceus* und *acaciae*. Fünf von HOESCH und NIETHAMMER (1940, S. 284) gesammelte Gelege zu zwei bis vier Eiern sind einfarbig



hellolivgrün oder blaßolivbraun, zum Teil mit etwas dunklerer graubrauner bis olivbrauner Kappe. —  $k = 1,38$ .

*Bradornis mariquensis mariquensis*. ROBERTS (1957) nennt die Eier blaßgrünlich mit sehr schwachen Andeutungen von (nach PRAED & GRANT, 1963) braunroten Spritzern, die am stumpfen Ende einen undeutlichen Ring bilden. —  $k = 1,38$ .

*Ochromela nigrorufa*. Etwas längliche Eigestalt ( $k = 1,40$ ). Glanz gering. An *Dendrobiastes* und die ehemaligen *Alseonax*-Arten von *Muscicapa* anklingend oder wie kleine, reichlich dicht, aber verwaschen gefleckte Rotkehlcheneier (*Erithacus rubecula*). Auf grauweißem, rotgelblichem oder blaß oliv getöntem Grund ziemlich dichte, helle trüb rötlichbraune Frickele, die oben zu einer etwas dunkleren Kappe zusammenfließen, manchmal nur mit einer solchen aus wolkig verwischten Spritzern. Ganz selten auf weißem Grund nelkenrötlich gefrickelt oder auf warm gelbbraunlichem mit überall dichter hellroter Frickelelung sowie einem noch dichteren dunkelroten Ring am stumpfen Ende. (Taf. 9, Fig. 10.)

*Dendrobiastes basilanica samarensis*. Von WHITEHEAD gesammelte Eier im Britischen Museum zeigen leichten Glanz und auf hell seegrünem Grund überall verteilte, oben dichtere blaßbraune und lila Fleckchen, über denen einige kleine dunkelbraune liegen. —  $k = 1,39$ .

*Dendrobiastes dumetoria dumetoria*. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 133) trüb blaßblau oder hell bläulichgrün und javanischen *Zosterops*-Eiern etwas ähnlich. —  $k = 1,43$ .

*Dendrobiastes hodgsonii*. Blaß steinfarben, gelblich oder grünlich gehaucht, seltener rötlich. Gewöhnlich bilden trübrötlichbraune zahlreiche Stippen eine Schattenzone oder einen etwas deutlicheren Kranz, der bei NEHRKORNS Exemplaren fuchsrötlichbraun auf graugrünlichem Grund ist. Meine von KRICHELDORFF in Mupin (Szetschwan) gesammelten Stücke haben einen breiten, ziemlich dunklen Ring grober Flecke, die am Rand verwaschen sind, und ausnahmsweise erheblichen Glanz. Sie stellen schon wegen des sonst nicht beobachteten Kontrastes zwischen dem nur sehr locker und äußerst zart punktierten, grünen Grund und dem dunkelbraunen Kranz einen abweichenden Typ dar.

Ganz anders als meine Stücke sind von SCHÄFER am oberen Mekong gesammelte Eier, nämlich wie große von *Troglodytes troglodytes* reinweiß mit spärlichen, blaß rostbraunen und rötlichgrauen Pünktchen oben, legitimiert durch den am Nest erlegten Vogel. BAKER gibt eine ähnliche Beschreibung. —  $k = 1,33$ .

*Dendrobiastes hyperythra hyperythra* (= *Muscicapula*; = *Muscicapa*). Eier im Britischen Museum zeigen auf blaßgrünlichweißem Grund besonders am stumpfen Ende braunrote Frickele und Wischer. Nach BAKER variiert der Grund von blaß gelblichgrau bis ziemlich oder gar tief nelkenrötlichbraun und ist im ganzen recht reich gezeichnet; selbst kleine Blattern kommen vor. Die rötlichen können so reich dunkelbraunrot gefrickelt sein, daß sie fast einfarbig erscheinen. Dagegen erinnern NEHRKORNS Stücke an fast einfarbige, blaßfuchsig-eier von *Muscicapula superciliaris*, *Erithacus rubecula* oder *Ficedula parva*. Ein abweichendes Gelege sieht nach BAKER so aus, als wäre es gänzlich olivbraun gefärbt. —  $k = 1,28$ .

*Dendrobiastes hyperythra innexa*. Nach YAMASHINA (aus HACHISUKA & UDAGAWA, Quart. J. Taiwan Mus. 4, S. 36, 1951) blaß steinfarben mit sehr blaß rötlich-rahmfarbenen Frickeln, ein Ei mit einigen tief braunen Linien. —  $k = 1,42$ .

*Dendrobiastes hyperythra oliga*. Nach WHITEHEAD (in SMYTHIES 1960, S. 449) legt diese Rasse weiße Eier.

*Dendrobiastes hyperythra vulcani*. Eier nach HELLEBREKERS & HOGERWERF (1967) rein weiß, gelegentlich, vielleicht verschmutzt, leicht rahmfarben getönt. Auch auf Borneo (siehe vorige Rasse) legt die Art weiße Eier, im übrigen Bereich anscheinend nie. —  $k = 1,38$ .

*Ficedula hypoleuca hypoleuca*, *muscipeta* und *iberiae* (= *Muscicapa*). Ungefleckt hellblaue Eier, ähnlich denen von *Phoenicurus phoenicurus*, aber glatter, heller und reiner blau. Ein von dem ausgezeichneten Sammler Gustav Schulz bei Neustadt a. d. Dosse gefundenes Gelege ließ einzelne tiefbraune Punkte erkennen, eine so große Seltenheit, daß selbst REY (1905) unter Hunderten von Eiern keinen einzigen gleichen Fall sah. Aber schon im Journ. f. Orn. 26, S. 30, 1878, wird über einen derartigen berichtet, neuerdings auch im Oologists' Record 24, S. 46, 1950. —  $k = 1,30$ .

Die interessanten Reihenuntersuchungen an Trauerschnäpper-Eiern in der Braunschweiger Gegend ergaben, wie zu erwarten, eine niedrigere Eizahl im Gelege gegenüber nordeuropäischen Brutpaaren (5,70 gegen 6,48 Eier im Gelege), aber auch bei einjährigen und höchstjährigen gegenüber mittelalten Weibchen (BERNDT & WINKEL, Vogelwelt 88, S. 97—136, 1967), überraschenderweise sogar eine kleinere durchschnittliche Gelegegröße für spät in der Brutzeit gezeitigte Gelege. Dies wird als Anpassung an das dann abnehmende Nahrungsangebot für die Jungenfütterung aufgefaßt. Messungen an 1025 Eiern der Braunschweiger Gegend für *muscipeta* sind in die Liste aufgenommen worden. Die Eigröße hing dort nicht vom Legedatum im Jahr und von der Gelegegröße ab, sondern vom Alter des Vogels, da ältere Vögel kleinere Eier legten, und auch von Unterschieden in der Umwelt zwischen verschiedenen Gegenden und verschiedenen Jahren, da durch verschiedenes Nahrungsangebot die Eigröße beim selben ♀ direkt beeinflusst werden könnte (STERNBERG & WINKEL, Vogelwarte 25, S. 260—266, 1970). HANSEN u. a. errechnen nach STERNBERG & WINKEL (1970) für 77 Gelege ein Durchschnittsgewicht von 1,69 g je Ei, direkt gewogen wurden bei Braunschweig  $g = 1,20, 1,35-2,00$  g,  $D_{319} = 1,69$  g, wogegen 29 belgische Eier 1,15—1,69, im Durchschnitt 1,49 g wogen (R. VERHEYEN, Oologia belgica, Bruxelles, 1967, S. 265). Erstes Ei des Geleges oft länger und schmaler als folgende (WINKEL, Vogelwelt 95, S. 60—70, 1975).

*Ficedula albicollis albicollis* und *semitorquata*. Ganz wie bei der vorigen Art. —  $k = 1,30$ . (Taf. 9, Fig. 11.)

*Ficedula zanthopygia* (= *Xanthopygia*; = *Muscicapa*). NEHRKORNS Exemplare vom Amur könnten für weißgrundige, ziemlich dicht fuchsig gefleckte Zwerggeier von *Erithacus rubecula* gehalten werden. Die meisten Eier haben nur oben spärliche, zarte, leicht verwischte Fleckchen oder Punkte orangebrauner, braungelber, sienabrauner oder hell kastanienroter Färbung mit einigen oft schwer sichtbaren rötlichvioletten Unterfleckchen dazwischen. Der Grund ist weiß bis rosarahn-

farben, welcher Ton aber ausbleicht, so daß Ähnlichkeit mit blassen *Parus*-Eiern entsteht. Eigestalt meist kurzoval ( $k = 1,32$ ). Glanz nur mäßig, Innenfarbe weiß. (Taf. 9, Fig. 12.)

*Ficedula narcissina narcissina* (= *Xanthopygia*; = *Muscicapa*). Stumpfkurzoval ( $k = 1,25$ ), mäßig glänzend. Der eine Typ hat blaßgrünlichblauen Grund mit deutlichen, aber feinen hellbraunen bis blaß rotbraunen Fleckchen besonders am oberen Ende und klingt an kräftig gezeichnete Eier von *Oenanthe hispanica melanoleuca* an. Beim anderen ist der blaß gelbgrünliche Grund gleichmäßig über die ganze Fläche sehr zart und etwas locker durch kleine verwaschene Frickel matt lehm Braun gewölkt. NEHRKORNS Stücke machen infolge mehr rundlicher Flecke einen ganz anderen Eindruck. Durchscheinende Farbe grünlichweiß. (Taf. 9, Fig. 13.)

*Ficedula mugimaki* (= *Muscicapa*). NEHRKORN beschreibt seine Exemplare als manchen Eiern von *Luscinia svecica cyaneula* ähnlich. Sie sind auf trübolivgrünem Grund mit vielen fast gleichmäßig überall verteilten, ziemlich dichten, verloschen braunen Stipplerchen besetzt. Nach TACZANOWSKI (Journ. f. Orn. 21, Taf. II, 1873, u. 20, S. 340f., 1872) blau bis grün mit kleinen, sehr blassen rostfarbenen Fleckchen und Stricheln, nach demselben (1893. aus DEMENTIEW u. a. 1953, S. 111) Zeichnung variabel, auch grob und dicht stehend. Ein von NEHRKORN an das Britische Museum gegebenes Stück erinnert an gefleckte Eier von *Muscicap latirostris*. —  $k = 1,32$ . (Taf. 9, Fig. 14.)

*Ficedula parva parva* (= *Siphia*; = *Muscicapa*). Auf rahmfarbenem oder blaßgrün gehauchtem Grund teils fast unmerklich überall, teils oben deutlicher, aber doch äußerst zart lehm gelb bis hell rostbraun gewölkt oder fein gefrickelt. Nur die dunkelsten und nach oben hin dichter gezeichneten Stücke erinnern im Gesamteindruck an zwerghafte, helle Rotkehlcheneier (*Erithacus rubecula*), mit denen sie oft verglichen wurden. —  $k = 1,29$ .

*Ficedula parva albicilla* und *subrubra*. Wie bei *parva parva*, aber blasser, oft fast weiß und noch spärlicher gezeichnet, gewöhnlich nur mit einem bleichen Kränzchen sehr feiner lehm gelber Fleckchen am oberen Ende. —  $k = 1,32$ .

*Ficedula strophia strophia* und *fuscogularis* (= *Siphia*; = *Muscicapa*). Ungefleckt weiß, ziemlich glänzend. Die für ein Muscicapiden-Ei fast einzig dastehende, früher bezweifelte Färbung wurde von G. HEINRICH (STRESEMANN & HEINRICH, Mitt. Zool. Mus. Berlin 24, S. 188, 1940), STEVENS (s. HARTERT-STEINBACHER, S. 233) und ROBINSON (s. BAKER 1924, S. 240, Ei aus S-Annam) bestätigt. —  $k = 1,33$  bzw. 1,41.

*Anthipes moniliger moniliger*. Fast reinweiße Eier in der Sammlung von BAKER sind bräunlichrot bespritzt, besonders in einer Zone am oberen Ende, sonst weniger dicht. Gestalt breit oval ( $k = 1,30$ ). Die bei NEHRKORN erinnern an kleine von *Erithacus rubecula*. In einer deutlichen Krone auch deutliche graue Unterflecke.

*Anthipes moniliger leucops*. NEHRKORNS Stücke haben gelbweißen Grund mit zarten *Erithacus rubecula*-Flecken neben wenigen, unauffälligen grauen Unter-

flecken, ähnlich wie bei der vorigen Rasse, aber mit minder ausgeprägter Zeichnungszone. BAKER findet sie erheblich anders als die von verwandten Gattungen, nämlich weiß bis nelkenrötlichbraun getönt, überall nur spärlich rötlichbraun bespritzt, dichter am stumpfen Ende, oder rostrot gefleckt und geblattet mit einigen grauen Tüpfeln dazwischen. Glanzlos. Breitoval ( $k = 1,32$ ).

*Muscicapula westermanni westermanni* (*Muscicapa*). Einfarbig glanzlos olivbraun oder rehfarben oder dicht bedeckt mit feinsten braunen Frickeln auf blaß gelblich- bis gelbgrünlichsteinfarbenem Grund, der auch fahlrehbraun sein kann. —  $k = 1,31$ .

*Muscicapula westermanni hasselti*. Nach HELLEBREKERS & HOOPERWERF (1967, S. 133) einfarbig gelblichgrau und den Eiern von *Motacilla flava* ähnlich. —  $k = 1,28$ .

*Muscicapula superciliaris superciliaris* (= *Muscicapa*). Praktisch einfarbig fahlgraubraun, hellrehfarben oder blaß grünlichgrau getönt, zum Teil fuchsrötlichbraun zart gewölkt oder verloschen gefrickelt. —  $k = 1,31$  (Taf. 9, Fig. 15.)

*Muscicapula superciliaris aestigma* (= *Muscicapa*). Nach BAKER wie bei der Nominatform. NEHRKORN'Stücke erscheinen wie winzige blasse *Erithacus rubecula*-Eier mit stark verwischter Zeichnung und sind größer als diese. —  $k = 1,36$ .

*Muscicapula tricolor tricolor* (= *Muscicapa leucomelanura leucomelanura*) und *minuta*. *Niltava*-Eiern im Gesamteindruck ähnlich. Mäßig glänzend, blaß- bis warm rahmfarben oder hell nelkenrötlichbraun, nach oben hin dunkler getönt oder mit undeutlichen, blaßrostigen, feinsten Frickeln besetzt, zuweilen in einem Kranz. Bei NEHRKORN ähnlich beschrieben. —  $k = 1,31$ .

*Muscicapula sapphira*. Anscheinend die blassesten Eier der Gattung, in rahmweißen und graugrünlichsteinfarbenen Tönen einfarbig oder überall braungrau leicht gewölkt. —  $k = 1,37$ . BAKER (1933, S. 194) gibt gegenüber seinen früheren Angaben (z. B. Ibis 1906) zuletzt für 16 Eier viel kleinere Maße ( $15,0-16,2 \times 11,6-12,3$ ; i. D.  $15,4 \times 11,8$ ), die nicht in die Liste aufgenommen wurden. Er nennt sie mehr oder weniger stark rötlichbraun bespritzt und dadurch manchmal fast einfarbig.

*Cyanoptila cyanomelana cyanomelana* und *cumatilis* (= *Muscicapa*). In der Regel sehr breit und stumpf oval ( $k = 1,23$ ) und nur mit einer Spur von Glanz. Meist ungefleckt rahmfarben oder mit etwas dunklerem Schatten im Polbereich, zuweilen mit einer Zone unbestimmter blaßbräunlicher und grauer Flecke, dann an bleiche Eier von *Erithacus rubecula* oder an solche von *Niltava sundara* erinnernd. Rahmweiß durchscheinend. (Taf. 9, Fig. 16.)

*Cyornis rubeculoides rubeculoides*. Zum Teil einfarbig blaß lehmbräunlich oder mit nelkenrötlichem, auch grünlichem Hauch, oder olivbraun getönt, vollkommen bedeckt mit mikroskopisch kleinen Punkten in diesen Farben. Andere mehr gewölkt und gewischt, ähnlich heller oder dunkler rehbraunen *C. tickelliae*-Eiern. Manche erinnern an *Saxicola torquata rubicola*-Typen mit verloschenem Flecken-

kranz auf grünlichsteinfarbenem Grund oder zeigen nur einen dunkleren Schatten am oberen Ende. —  $k = 1,31$ . (Taf. 9, Fig. 17.)

*Cyornis rubeculoides dialilaema*. Die wenig bekannten Eier gleichen nach BAKER denen der Nominatform, die eine deutlich abgegrenzte, wenn auch nebelhafte Fleckenkappe tragen. —  $k = 1,24$ .

*Cyornis banyumas magnirostris*. Eier im Britischen Museum sind glänzend ungefleckt steinfarben, die bei Nehrkorn wie hell nußbraune, etwas glänzende von *C. tickelliae* und *rubeculoides*, nach BAKER aber meist dunkler als die letzterwähnten und ausgesprochener gefleckt, ähnlich *Brachypteryx leucophrys nipalensis* auf sehr blassem, grünlichsteinfarbenem Grund olivbraun gesprenkelt, oft so dicht, daß sie einfarbig olivbraun erscheinen. —  $k = 1,31$ .

*Cyornis banyumas whitei*. Wie dunkle, fast oder ganz einfarbig erscheinende Eier von *C. rubeculoides* (nach BAKER 1933, S. 201). —  $k = 1,28$ .

*Cyornis banyumas cantatrix* (= *Muscicapa banyumas liga*). BARTELS JUN. beschrieb mir die Eier (briefl.) als auf blaßgrünem Grund dicht mit feinen fuchsigem Fleckchen bedeckt, die nach oben hin dichter werden, auch ähnlich wie bei *Saxicola caprata* und bei manchen reich und kräftig gefleckten *Erithacus rubecula*. Am stumpfen Ende kommt nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 132) Kappen- und Zonenbildung vor; diese Autoren erwähnen auch unauffällige lilagraue wolkenartige Unterflecke. Das Schalengewicht zweier westjavanischer Sammlungen stimmt nach derselben Quelle fast überein.  $D_{11}$  und  $D_{50} = 0,109$  (HELLEBREKERS) bzw.  $0,113$  g (HOOGERWERF), aber die Außenmaße sind verschieden:  $18,3 \times 14,3$  ( $16,4 - 20,1 \times 13,6 - 15,3$ ) für 15 Eier und  $20,7 \times 14,9$  ( $18,5 - 22,7 \times 13,5$  bis  $15,8$ ) für 50 Eier, demnach  $k = 1,27$  gegen  $1,39$ ,  $G = 1,96$  gegen  $2,42$ ,  $R_g = 5,6\%$  gegen  $4,7\%$ . —  $k = 1,36$ .

*Cyornis banyumas banyumas*. NEHRKORNS Exemplare ähneln dicht dunkel rostbraun überall gleichmäßig gefleckten Eiern von *Muscicapa striata* und erscheinen beinahe einfarbig. Nach BERNSTEIN (Journ. f. Orn. 7, S. 266, 1859) gehen die verwaschenen, schmutzigbraunen Flecke in die trüb gelblich- oder grünlichweiße Grundfärbung über. —  $k = 1,37$ .

*Cyornis turcosa rupertensis* und *turcosa* (= *Muscicapa*). KUTTER beschreibt zwei von ihm dieser Art zugeschriebene Eier als grünlichgrau mit den Grund fast verdeckenden, blaßrötlichbraunen Flecken, die klein und verwaschen vielfach ineinanderfließen und am stumpfen Ende ring- oder kappenartig zusammengedrängt stehen. Er erwähnt dabei „das bezeichnende, ziemlich stark granuliert Muscipiden-Korn“ (Journ. f. Orn. 33, S. 347, 1885), dem ich aber nichts Bezeichnendes ablauschen kann; denn es kehrt bei sehr vielen ganz anderen Arten wieder, wie auch in SZIELASKOS Kornstudien (1913) zu ersehen, wo es gut abgebildet ist (Journ. f. Orn. 61, Taf. 1, Typus 9) als ganz gleichmäßige, zarteste von allen dargestellten Granulierungen, die man unter der Lupe als mikroskopische, flache Erhabenheiten und ebenso große Vertiefungen erkennt, bedeutend kleiner als die Poren. Unter den 36 Abbildungen bei SZIELASKO stellt dieser Typ etwas Besonderes dar und ist in natura eher wiederzuerkennen als fast alle anderen, aber nicht nur für Musci-

capiden-Eier charakteristisch, da er sich nach SZIELASKO nicht nur bei vielen Kleinvögeln, sondern auch bei Hühnern (Galli), Rallen (Rallidae), Enten (Anatidae) und anderen findet, worüber mit mir andere Oologen allerdings erheblich abweichender Meinung sein werden.

*Cyornis tickelliae jerdoni*, *tickelliae* und *sumatrensis* (= *Muscicapula*; = *Muscicapula*). Nach HUME trüb grauweiß, äußerst fein matt rotbraun gewölkt, nach BAKER ganz wie bei *C. rubeculoides*, höchstens etwas lebhafter braun, die von *jerdoni* vielleicht etwas rötlicher. NEHRKORNS Stücke sind einfarbig braun, eher etwas rötlich als oliv getönt, die meinen mitteldunkel graubraun bis olivbraun, mit grünlichem Hauch in der gelb durchscheinenden Farbe. —  $k = 1,29$  bzw.  $1,30$ .

*Cyornis rufigastra philippinensis*. NEHRKORNS Exemplare werden von ihm als *Muscicapula striata* nahekommend beschrieben: doch fand ich sie eher wie dicht und dunkel gefleckte Rotkehlchen-Eier (*Erithacus rubecula*), auf blaßgelbbrötlichem Grund über und über fein rötlichbraun gewölkt, andere auf blaß graugrünlichem Grund fuchsig längsgefreckelt. —  $k = 1,39$ .

*Cyornis unicolor unicolor* (= *Muscicapula*; = *Muscicapula*). Nach BAKER wie große Eier von *C. pallipes*, manchmal aber ziemlich blaß und nur klein gefleckt. —  $k = 1,36$ .

*Cyornis polioigenys polioigenys* und *cachariensis* (= *Muscicapula*; = *Muscicapula*). Nach BAKER typische *Cyornis*-Eier. Auf seegrünem oder auf blaßgelbbraunem bis steinfarbenem Grund bedecken sehr zarte, dichte rötlichbraune Frickelel zuweilen die ganze Oberfläche. Manchmal stehen sie jedoch am schlankeren Ende weniger zahlreich. Kranzbildung selten. Ring noch nicht beobachtet. NEHRKORNS Exemplare sind heller braun gewölkt gegenüber *C. tickelliae* und *C. rubeculoides*. Die dichte zarte Fleckung tritt auf dem dort blaß graurötlichen Grund kaum hervor. —  $k = 1,27$ .

*Cyornis pallipes* (= *Muscicapula*; = *Muscicapula*). Meist lebhafter gefärbt als bei den verwandten Arten, auch ausgesprochener gefleckt und nicht so dicht, als daß die Eier ganz einfarbig erscheinen könnten. An gut gezeichnete von *Erithacus rubecula* erinnern sie wegen der überall zahlreichen, blaßrötlichen oder fuchsigbraunen Wischer auf blaß lehmfarbenem, nelkenrötlich oder grünlich gehauchtem Grund, auch wegen der gewöhnlich am stumpfen Ende dichter stehenden kleinen Blättern. Zuweilen klingen sie an *Muscicapula striata* an: doch ist die Fleckung nicht scharf markiert, sondern eher verschwommen. —  $k = 1,30$ .

*Cyornis concreta cyanea* (= *Muscicapula*; = *Muscicapula*). Gemeinsam ist allen Eiern dieser Gattung (und von *Muscicapula*) eine breitovale Gestalt und ein nur geringer oder ganz fehlender Glanz. Sie scheinen in hellen Tönen der Grundfärbung durch. Deutliche Fleckung tritt selten auf, fast immer handelt es sich nur um eine verschwommene Wölkung oder um Schatten am oberen Ende. Bei *cyanea* bedecken unzählige winzige braune Frickelel den blaß gelblichgrausteinfarbenen Grund völlig. Nur im Polgebiet sind einige dunklere zuweilen deutlicher oder bilden dort eine sich kaum abhebende Kappe. Dieser Typ kehrt bei allen Arten wieder, so daß man hier von einer Grobausgabe der *C. tickelliae*- oder *rubeculoides*-Eier sprechen kann. —  $k = 1,33$ .

*Niltava sundara whistleri*. Wie die Nominatform. —  $k = 1,30$ .

*Niltava sundara sundara*. Teils wie überall oder mehr am oberen Ende blaß und zart gewölkte Rotkehlcheneier (*Erithacus rubecula*) in denselben rahmfarbenen Tönen wie bei *N. grandis*, oft noch heller und auch ganz ungefleckt, zuweilen aber ziemlich deutlich gezeichnet. Gestalt etwas breitoval mit kräftiger Verjüngung am einen Ende ( $k = 1,35$ ).

*Niltava macgrigoriae macgrigoriae* und *signata* (= *Muscicapa*). Im Gegensatz zur vorigen und zur folgenden Art nicht so einfarbig. Meist über die ganze Fläche oder mehr oben trübrotlichbraun gut gefleckt, oft in Kranz- oder Kappenform, von dem rahmgelben oder hell rehfarbenen Grund bleibt viel frei. Weder HUME noch NEHRKORN erwähnen den deutlichen Unterschied gegenüber *N. sundara* und *N. grandis*. —  $k = 1,32$ . Im Eigewicht verhalten sich die drei Arten wie 2:3:4.

*Niltava grandis grandis* (= *Muscicapa*). Meist oval ohne scharfe Zuspitzung ( $k = 1,37$ ). Blaß lehmfarbig, ungefleckt oder nahezu unsichtbar fein in von der Grundfärbung kaum unterscheidbaren Tönen gewölkt, „gewässert“, so daß die Eier selbst dann einfarbig erscheinen, es sei denn, daß man sehr genau untersucht. Nach HARRISON & PARKER (Bull. Brit. Orn. Club 86, S. 71—73, 1966) bei einigen Eiern mit schwacher Andeutung eines schmalen Ringes um den stumpfen Pol. Die übrigen Angaben bei BAKER betreffen die infolge der Ähnlichkeit der Weibchen zu verstehende Einschleusung von Eiern des *Cinclidium leucurum* (Bd. II, S. 382f.) in die Sammlung BAKER. Innenfarbe gelblichweiß.

*Rhinomyias olivaceus olivaceus*. Nach HELLEBREKERS & HOGERWERF (1967, S. 133) ähnlich, abgesehen von der Größe, den Eiern von *Cyornis banyumas*: Rahmweiß oder weiß mit schwach olivgrünlichem Ton, reichlich mit kleinen trübrostbraunen, unscharf begrenzten Punkten und Spritzern gezeichnet und dadurch manchmal eintönig rostbraun erscheinend. Meist ist am stumpfen Ende eine Kappe oder eine Ringzone vorhanden; sie wirkt infolge der kaum unterschiedenen Sekundärfleckung purpurgrau verdunkelt. —  $k = 1,32$ .

*Rhinomyias umbratilis*. Nach WHITEHEAD (s. SHARPE, Ibis 1889, S. 201) durch den allein die Eier dieser Art bekannt geworden sind, bläulichweiß, überall dicht blaß rötlichbraun gewölkt, stumpfbreitoval ( $k = 1,27$ ), mäßig glänzend, an sehr kleine Eier von *Erithacus rubecula* erinnernd. Die offenbar mit diesen identischen Exemplare des Britischen Museums erscheinen fast einfarbig hell olivgraubraun, auf blaß graugrünem Grund über und über blaß rostiggrau und lavendel fein gewölkt, also ganz anders, eher der folgenden Art ähnlich, jedoch kleiner.

*Rhinomyias ruficauda albigularis*. Wie bei den übrigen Arten der Gattung kurz-ovale Eier ( $k = 1,36$ ) mit stumpfer Spitze, die aber bis fast elliptisch abändern können, glänzend. Der kaum erkennbare Grund scheint rötlichrahmfarben zu sein und ist ganz dicht rötlichbraun bis rostbraun gewölkt oder unbestimmt gesprenkelt (OGILVIE-GRANT & WHITEHEAD, Ibis 1898, S. 237). Ähnlich *Erithacus rubecula*.

*Rhinomyias gularis gularis*. Nach dem CAT. BRIT. MUS. im Einklang mit WHITEHEADS Beschreibung (s. SHARPE, Ibis 1889, S. 201) blaß grau- bis olivgrün, über die

ganze Fläche zart und blaß kastanienbraun gefrickelt, überdies am stumpfen Ende ein nicht scharf ausgeprägtes Band aus deutlicheren Fleckchen in lebhafterer Farbe. Gestalt stumpflangoval ( $k = 1,42$ ). Die Abbildung erinnert etwas an einen hellen, nicht ganz einfarbigen Typ bei „*Petroica bicolor*“, der in kleiner Ausgabe bei *Luscinia svecica* zu finden ist. Gesamteindruck mitteldunkel bräunlich olivgrün mit dunklerem Schatten als Kappe.

*Eumyias ceylonensis* (= *Muscicapa sordida*). Grund blaß nelkenrötlichbraun bis lachsrotlich, blaß rötlich, am stumpfen Ende meist dicht in einem Ring oder einer Kappe gefrickelt, also wie bei den übrigen Eiern dieser Gattung (nach BAKER 1933. S. 210). —  $k = 1,40$ .

*Eumyias indigo* (= *Stoparola*; = *Muscicapa*). Die Eier dieser Art und aller ihrer Gattungsverwandten in der Liste erscheinen übereinstimmend wie eine Zwergausgabe derer von *Niltava sundara*. Sie variieren in denselben engen Grenzen, nur daß der Schalenglanz bei *Eumyias* oft erheblicher ist. Auf rahmweißem bis blaß gelbbraunlich getöntem Grund findet sich meist nur ein bleicher Kranz verschwommener heller, rostfarbener oder fuchsiger unbestimmter Fleckchen im oberen Drittel, der durch eine schattenartige, blaß lachsrotliche Kappe ersetzt sein kann. Weniger oft ist die Zeichnung deutlicher gefrickelt oder hauchdünn wolkig weiter über die Oberfläche verteilt. Ausnahmsweise kommen ungefleckte und fast reinweiße Stücke vor. Immer sind es ganz helle Eier, wie solche auch *Chloropsis* besitzt, wenn man von deren Varietät mit dunklen Punkten absieht, die es bei *Eumyias* nicht gibt. Durchscheinende Farbe gelb bis blaßgelblich. Die Eigestalt wechselt zwischen länglich und kurz, ist aber immer an einem Ende deutlich verjüngt, obgleich kaum spitz. —  $k = 1,44$ .

*Eumyias albicaudata* (= *Muscicapa*). Im ganzen wohl etwas lebhafter gefärbt als die der nächsten Art. —  $k = 1,34$ . (Taf. 9, Fig. 18.)

*Eumyias thalassina thalassina* und *thalassoides* (= *Muscicapa*). Vielleicht etwas dunkler als *Eu. indigo* gefärbt. —  $k = 1,32$ .

*Muscicapa gambagae*. Stumpf breitoval ( $k = 1,31$ ), auf rahmfarbenem Grund über und über gleichmäßig hell rostrot sehr zart gefrickelt, wie lebhafter gezeichnete Eier von *Ficedula parva* oder mehr wie beim Rotkehlchen (*Erithacus rubecula*). [Ob selbst gesehen? BATES (Ibis 1927, S. 31, Taf. 2, Fig. 15), der als Gewährsmann angeführt wird, beschreibt die Eier anders als grünlichweiß mit schwachen grauen und auffälligeren gelblichbraunen Frickeln. Hrsg.] —  $k = 1,27$ .

*Muscicapa cassini* (= *Alseonax*). Nach SERLE (Ibis 92, S. 603, 1950) sehr variabel in Form und Zeichnung, oval bis stumpfoval ( $k = 1,38$ ), blaß grünlich mit rötlichbraunen, verschieden getönten Ober- und graupurpurnen oder aschgrauen Unterflecken und -flatschen. Der Grund kann durch die Zeichnung fast verdeckt werden, die dann zusammenfließt, bei anderen Eiern aber deutliche abgegrenzte, gröbere Flatschen bildet. Ein Gelege mit einigen feinen Haarlinien am stumpfen Ende. Nach CHAPIN (1953, S. 640) sind die blaß graugrünen Eier hell rotbraun gefleckt, nach BATES (1930, S. 328) dicht braun bespritzt. NEHRKORN sagt: rötlichgrau mit überall gleichmäßig verteilten, verschwommenen graubraunen Flek-



ken, meint damit aber wohl den durch die lilagrauen Flecken beeinflussten Gesamteindruck, nicht die Grundfärbung. REICHENOW erschienen die Eier blaß olivbraun, am stumpfen Ende dicht braunviolett gefleckt. —  $k = 1,38$ .

*Muscicapa aquatica infulata* (= *Alseonax*). Blaß blau nach PRAED & GRANT (1955) und besonders am stumpfen Ende grob rötlichbraun gefleckt. —  $k \sim 1,42$ .

*Muscicapa adusta minima*. Nach SERLE (Ibis 1943, S. 63) dem gewöhnlichen Typ von *Bradornis pallidus* etwas ähnlich: Die scharf begrenzte Fleckung auf graugrünem Grund besteht aus zimt- und rötlichbraunen Flatschen, Punkten und Stricheln; darunter befindet sich eine blaß aschfarbene Marmorierung. —  $k = 1,35$ .

*Muscicapa adusta subtilis*. Bräunlich weiß (ein abweichendes Gelege) oder matt blaßgrün nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afr. 46, S. 213f., 1972), mit blaß braunroten Flecken vor allem am stumpfen Ende, oder sehr blaß grün, glänzend, mit blaß braunroten Flecken um den stumpfen Pol. Die beiden letzten Typen stimmen mit einem von ROCKEFELLER & MURPHY gefundenen Ei (CHAPIN 1953, S. 634) überein. —  $k = 1,34$ .

*Muscicapa adusta fuelleborni* und *subadusta* (= *Alseonax*). Nach LYNES (1934, S. 76) trüb helltürkisblau mit ganz verloschenen Wolken aus rostroten Stippen, hauptsächlich am stumpfen Ende. BELCHERS Funde (*subadusta*) erscheinen fast einfarbig hellbraungrün, indem auf grünlichem Grund ziemlich dunkle braune Flecke verwaschen sind. —  $k = 1,43$ , also etwas gestrecktoval.

*Muscicapa adusta fuscula* und *adusta* (= *Alseonax*). Nach NEHRKORN rötlichgrau mit einem Kranz verwischter *Motacilla*-Flecke, nach ROBERTS (1940) aber weiß und ziemlich reich nelkenrötlich (pink) gewölkt mit Verdichtung am oberen Ende, jedoch nicht so schwer und dunkel wie bei *M. caerulescens*. Nach PRIEST hellgrünlich (JAMES 1970: blaß grünlichweiß) mit kleinen ziegelroten und dunkleren, bei CHUBB blaß büffelbraunen, nach JAMES (1970) blaß rötlichbraunen Flecken. —  $k = 1,33$ .

*Muscicapa striata striata*. Allen Eiern gemeinsam ist eine stumpfbreitovale bis spitzlangovale Gestalt ( $k = 1,34$ ), ein nur geringer Glanz der Schale, die in den Tönen der Grundfärbung durchscheint, und eine nach oben hin dichter und größer werdende Zeichnung. Das trifft auch für die meisten übrigen *Muscicapa*-Arten zu, soweit bei ihnen nichts Anderes vermerkt ist. Die abwechslungsreiche Färbung bei *striata* bietet folgende Varietäten:

1. Grund rahmweiß oder grünlichweiß, kleine helle rötlichbraune und lilagraue Flecke, bei manchen Stücken nur locker verteilt, bei anderen reichlich.

2. Grund und Fleckenfärbung wie bei 1. aber, große, dunkle, unregelmäßig geformte Blattern, nicht sehr dicht, die ein scheckiges Bild ergeben und ziemlich lebhaft im Ton sind.

3. Grund wie bei 1, aber gleichmäßig überall verteilte, etwas längsgerichtete, scharf ausgeprägte kastanienbraune Frickel ohne graue Unterflecke.

4. Grund bräunlichweiß mit rostbraunen, verwaschenen Flecken ohne Spur von Grün, die den Grund nahezu vollständig verdecken. Zuweilen schimmern oben blaßviolette Unterflecke durch. Gesamteindruck heller und dunkler braun gewölkt, oft ziemlich eintönig.

5. Grund lebhaft hell grünlichblau, bald mehr bläulich, bald mehr grün. Zeichnung wie bei 1 bis 4 in Färbung und Charakter wechselnd, zum Teil kranzförmig, fast stets mit lilagrauen Unterflecken dazwischen, die aber immer deutlich hervortreten. Oft recht bunte Eier.

Korn und Poren bieten nichts Besonderes. (Taf. 9, Fig. 19.)

*Muscicapa striata neumanni sarudnyi*, *balearica* und *tyrrhenica*. Offenbar wie bei der Nominatform abändernd. Die untersuchten Eier hatten steinfarbenen oder grünlichen Grund, Typ 4 wurde dabei nicht gesehen ( $k = 1,29$  bzw.  $1,35$ ).

*Muscicapa sibirica gulmergi*, *cacabata* und *rothschildi*. Meist blaß gelbbraunlich-steinfarben oder grünlichgrau getönt und so zart und dicht lehm Braun oder mehr roströtlich gewölkt, daß die Eier einfarbig hell bräunlich erscheinen und die Zeichnung erst unter der Lupe entdecken lassen. Grünlichweiß durchscheinend. Gestalt mehr oder weniger spitz breitoval ( $k = 1,33$  bei *gulmergi*, sonst aber  $1,40$ ).

*Muscicapa sibirica sibirica* (= *Hemichelidon*). Die von DYBOWSKI gesammelten Eier sind von gedrungener Gestalt ( $k = 1,33$ ) und nur sehr mäßigem Glanz. Feine, ziemlich gleichmäßig verteilte, blaßrostbraune Fleckchen stehen auf sehr hellem blaugrünen Grund reich und dicht, mehr verwaschen als deutlich. Im Gesamteindruck an *Saxicola torquata rubicola* erinnernd oder an blasse Eier von *Luscinia svecica* und *M. striata*, aber viel kleiner und heller als all diese. TACZANOWSKI (1891) vergleicht die mehr oder weniger dicht gezeichneten Eier mit denen von *Motacilla flava*. (Taf. 9, Fig. 20.)

*Muscicapa griseisticta* (= *Hemichelidon*). Kaum verschieden von *M. sibirica*. Teils hell seegrün, fast völlig bedeckt mit feinsten undeutlichen braunen Frickelchen, die oft am stumpfen Ende eine schattenartige Kappe bilden, teils ohne all's Grün wie bei einfarbig hellbraun verwaschen erscheinenden Varietäten von *M. striata*-Eiern. —  $k = 1,31$ .

*Muscicapa latirostris latirostris*. Stumpfkurzbreitoval ( $k = 1,31$ ), wenig glänzend. In den Sammlungen meist einfarbig, blaß lehmgrau oder steinfarben erscheinend, da der in frischem Zustand hellgrün bis graugrün getönte Grund oft völlig von verwaschenen, ganz dichten winzigen Fleckchen grauer und brauner Färbung verdeckt ist, die kaum als solche zu erkennen sind, sondern höchstens als bleicher Schatten am stumpfen Ende. Dieser Schatten nimmt gelegentlich einen rostroten Ton an. Selten etwas deutlicher gewölkt, dann besonders im oberen Drittel. Im Färbungscharakter ähnliche Eier gibt es bei *Muscicapula*, *Cyornis* und *Motacilla flava*. Dieser Typ ist für die Eier aller ehemals zu *Alseonax* gestellten Arten charakteristisch. Innenfarbe gelbgrünlichweiß.

*Muscicapa muttui muttui*. NEHRKORNS Stücke sind auf graugrünem bis graubraunem Grund *Motacilla*-artig verwischt gefleckt, fast glanzlos. Auch BAKER findet die Eier mehr graugrün als olivgrün, ähnlich wie bei *Cyornis*. Die Exemplare

im Britischen Museum haben überall dichte hellbraune Frickel auf steinfarbenem Grund. —  $k = 1,27$ , breitoval.

*Muscicapa ruficauda* (= *Alseonax*). Gleichmäßig blaß olivgrün oder seegrün, über und über dicht mit rotgrauen oder mehr rostigen Stipplerchen bedeckt, die nur selten deutlich, meist ganz verschwommen sind und den Grund auch einfarbig grünlichgrau oder olivgrau erscheinen lassen können. Selten sind die Eier (nach HÛB & ETCHÉOPAR 1970, S. 742) fast blau mit einer undeutlichen rostfarbenen Kappe. —  $k = 1,32$ . (Taf. 9, Fig. 21.)

*Muscicapa ferruginea* (= *Hemichelidon*). Nach BAKER sehr ähnlich *M. sibirica*-Eiern, nach HUME wie Milchkaffee gefärbt. Formosa (= Taiwan)-Eier nach YAMASHINA (s. HACHISUKA & UDAGAWA, Quart. J. Taiwan Mus. 4, S. 38, 1951) blaß steinfarben, sehr blaß rötlichrahmfarben gefrickelt, ein Ei mit einigen tiefbraunen Linien. —  $k = 1,28$ .

*Muscicapa caerulescens* (?*cinerea*), *impavida* und *caerulescens* (= *Alseonax*). Nach ROBERTS (1957) rahmfarben bis blaßgelbbraunlich und mit winzigen blaßgrauen und gelblichbraunen Flecken bedeckt. Nach JAMES (1970) ist der Grund grünlichweiß. REICHENOW fand nördlicher gesammelte Eier auf hellem Grund dicht schokoladenbraun gezeichnet. BENSON: blaß gelblichgrüne sind überall reichlich mit z. T. zusammenfließenden, matten oder lebhaften braunen Oberflecken über blaßgrauen und schieferfarbigen Unterflecken besetzt und erinnern an *Muscicapa striata* (Ool. Rec. 18, S. 7, 1947). —  $k = 1,35$ .

*Muscicapa griseigularis* (= *Parisoma*). Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185, S. 184, 1971) auf blaß fleischfarbenem Grund stark dunkelbraun gefleckt, besonders am stumpfen Ende. Die an den Flügeldecken mit rostfarbenen Flecken versehenen Jungen saßen in einem dürrtigen Nest in der Halbhöhle eines toten Baumes und ähnelten wie die Nestlage denen von *Myioparus plumbeus*, nicht den jetzt in den Sylviiden abgetrennten Angehörigen von *Parisoma*. —  $k \sim 1,43$ .

*Muscicapa comitata comitata* (= *Pedilorchynchus*). Länglich stumpfoval ( $k = 1,51$ ), fast glanzlos. Einfarbig olivbraun, teils heller mit mehr gelblichem Ton, teils dunkler mit reiner braunem. Genauer besehen erweisen sich manche Eier als ganz verwaschen gewölkt, deutlicher am oberen Ende, auch terrakottfarben. Die wie die vorigen von BATES (Ibis 1911, S. 523) gesammelten Stücke im Britischen Museum fand ich braun oder grüngrundig mit einer verwaschenen Kappe brauner Flecke. Der Vogel baut sein Nest in verlassene Nester von Webervögeln (*Ploceus nigricollis* oder *cucullatus*), was zu Eiverwechslungen führen kann. Es gibt ganz ebenso gefärbte Ploceiden-Eier (*Quelea*?), die aber fast doppelt so schwer sind. Das Schalengewicht entscheidet.

*Myopornis boehmi*. Blaß graugrün mit dichter, blaß rötlichbrauner Fleckung (PRAED & GRANT 1955). CHAPIN (1953, S. 626) Maße  $17,6 \times 13,4$  erscheinen sehr klein und fehlen in der Liste. —  $k \sim 1,36$ .

*Myioparus plumbeus plumbeus*. Nach BATES (s. CHAPIN 1953, S. 603) gelbbraunlich mit vielen kleinen braunen und blaßlila Flecken.

*Myioparus plumbeus orientalis* (= *Parisoma*). Nach GILL auf grünlichweißem Grund dicht mit olivbraunen und einigen schieferbraunen Spritzern bedeckt. —  $k = 1,30$ .

*Newtonia brunneicauda*. Eier im Berliner Museum zeigen am stumpfen Ende verwaschene rötliche Fleckchen auf hell braungelbem Grund, im Färbungscharakter klingen sie an *Conopophaga lineata* an. Bei NEHRKORNS Stücken sind die Flecke kranzartig geordnet. Dagegen haben die Exemplare im Britischen Museum trübweißen Grund mit rötlichbraunen bis purpurbraunen oder mehr hellsepiafarbenen und lavendelgrauen Spritzern und Blattern, die klein und lose am spitzen Ende, größer, dichter und dunkler am stumpfen Ende liegen und mit einzelnen schwärzlichen Punkten gemischt sind. —  $k = 1,27$ .

*Microeca leucophaea pallida*. Sehr ähnlich den Eiern der Nominatform. Die nur wenig glänzende Oberfläche ist hell grünlichgrau, bläulichgrau oder blaß bläulichgrün und mit unregelmäßigen, heller oder dunkler rötlichbraunen bis kastanienbraunen Ober- und mit rosagrauen bis trübpurpurnen Unterflecken teils gleichmäßig überall, teils dichter am oberen Ende besetzt, zum Teil noch schärfer ausgeprägt als bei *leucophaea*. Wie dort sind es kleine und größere Spritzer, Punkte und Blattern. —  $k = 1,27$ .

*Microeca leucophaea leucophaea*. Die Eier aller Arten dieser Gattung stimmen weitgehend überein. Gestalt etwas breitoval mit stumpfer Spitze ( $k = 1,31$ ). Auf hellem, vorwiegend deutlich blaugrauem, zuweilen mehr grünlich getöntem Grund heben sich dunkelpurpurbraune und lilagraue, nach einem Ei der Sammlung JAMES (1970) zuweilen länglich geformte Blattern scharf ab. Gewöhnlich stehen ziemlich große im oberen Drittel dicht beisammen, während im übrigen nur kleinere auftreten, die locker verstreut sind. Wo sich die beiden Hauptfarben der Zeichnung nicht überdecken, erkennt man auch einige hellkastanienbraune Spritzer dazwischen. Es sind gut kenntliche Eier schon durch den eigenartigen, sonst nicht eben häufigen, fast glanzlosen blaugrauen Grund und durch den dunklen Purperton der kräftigen Zeichnung. Im Gegensatz zu NEHRKORN sehe ich kaum eine Ähnlichkeit mit Eiern von *Muscicapa striata*. Durchscheinende Farbe grün. NORTH und der CAT. BRIT. MUS. nennen die Grundfarbe hellblaugrün. CAMPBELL sagt: grau-blau. Ich sah nur blaugraue, ohne Spur von Grün. (Taf. 10, Fig. 1.)

*Microeca leucophaea assimilis*. Wie *pallida*. —  $k = 1,27$ .

*Microeca brunneicauda*. Nach CAYLEY blaßblaugrau, überall, besonders jedoch am stumpfen Ende, kastanienbraun und purpurn gefleckt, oft in Form einer unregelmäßigen Zone. Die purpurfarbenen Flecke wirken nach H. L. WHITE (Emu 15, S. 35, 1915) wie Unterflecke. —  $k = 1,43$ .

*Microeca flavigaster flavigaster* und *terraereginae*. Die blassesten Eier in dieser Gattung und von etwas gestreckter Gestalt ( $k = 1,41$ ) gegenüber den anderen außer *brunneicauda*, von diesen verschieden durch die viel zartere Zeichnung. Auf leicht blau gehauchtem, grauem Grund sind überall blaß purpurrote, braunrote und grauviolette Punkte und feine Strichelchen gleichmäßig verteilt, reichlich, aber doch nur so dicht, daß der Gesamteindruck fast ganz von der Grundfärbung ab-

hängt und an manche *Hippolais*-Eier mit grauem Ton erinnert. Das nur 38 mm messende Nest ist das kleinste aller australischen Arten, enthält immer nur ein Ei und verschwindet unter dem brütenden Vogel.

*Eopsaltria*. Zum Teil wie Miniaturen von *Laniarius*-Eiern, aber lebhaft grüner Grund wiegt neben blasseren gelbgrünen und mehr bräunlichen Tönen vor. Zeichnung braun, teils nur Punkte, teils mittelgroße Fleckchen oder gerade noch eine Verdunkelung der Grundfärbung; in der Regel ist sie am stumpfen Ende angebracht.

*Eopsaltria georgiana* (= *Quoyornis*). Die beiden Eier im Gelege dieser Art sind nach SERVenty & WHITTELL (1967, S. 354) verschieden gefärbt, hell oliv, hell braun oder blaß blau. Zunächst wirken sie einfarbig. Unter dem Vergrößerungsglas aber entdeckt man schwache Zeichnung, Punkte und Striche von Leberbraun. Im Laufe der Bebrütung werden sie brauner. Nach CAMPBELL und CAYLEY glänzend olivbraun oder bronzegrün, ziemlich dunkel einfarbig, nur mit noch dunklerer Zone am breiteren Ende. Sie ähneln denen von *Melanodryas cucullata* und *Amaurodryas vittata*. Nach NORTH ähnlich blassen *Tregellasia c. nana*-Eiern. —  $k = 1,37$ .

*Eopsaltria australis* (*magnirostris*?) *chrysorrhoea* und *australis*. Hell graugrün bis sehr schön blaugrün mit vorwiegend zarten Fleckchen und feinen Punkten meist blaß rötlichbrauner Färbung, daneben kaum bemerkbare graue, die alle nach dem dicken Ende hin dichter stehen, nicht selten aber auch sich bis zur Spitze hinziehen, jedoch immer den größten Teil des Grundes zwischen sich frei lassen. Zuweilen erscheint der Grund etwas gelblich oder oliv getönt, auch apfelgrün, und die teils unbestimmten, teils scharf markierten Fleckchen können auch kastanienbraun oder trüb purpurbraun sein. Grobfleckige Stücke scheinen selten zu sein. —  $k = 1,34, 1,35$  bzw.  $1,33$ .

*Eopsaltria australis griseogularis*. Gewöhnlich hellgelblichbraun, auch gelbgrün, zuweilen trüb apfelgrün und oliv, mit bräunlichen Flatschen, die oft einen Ring um einen Pol bilden (SERVENTY & WHITTELL 1967.) —  $k = 1,34$ .

*Eopsaltria flaviventris*. Blaß graugrün, gleichmäßig mitteldicht mit kleinen hellbraunen und lilagrauen Fleckchen von unregelmäßiger, etwas zackiger Form besetzt. Glanz mäßig. Eigestalt breitoval ( $k = 1,24$ ).

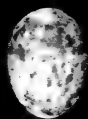
*Tregellasia capito nana* (= *Eopsaltria*). Ganz wie *T. c. capito*. NORTH (1889) zitiert nach RAMSAY (Proc. Linn. Soc. New South Wales 2, S. 372, 1878): trüb grünlichgelb, grünlich gelbbraun oder grünlich graubraun, geblattet und gefleckt mit Gelbbraun und Rotbraun, gefrickelt mit Schiefergrau, wobei die Oberflecke am dickeren Ende eine Zone bilden. —  $k = 1,36$ .

*Tregellasia capito capito* (= *Eopsaltria*). Rahmfarben mit blaßgrünlichem Schimmer, nichts von den sattgrünen Tönen bei *Eopsaltria australis*. Verloschene und verwischte, gelblich- bis rötlichbraune Flecke, die nur nach dem breiteren Ende hin dunkler und bestimmter ausgeprägt sind. Von grauen Unterflecken ist nichts zu sehen. Gestalt nahezu elliptisch. —  $k = 1,33$ . Nach CAMPBELL gibt es aber auch kräftiger gezeichnete Stücke. Die meinen erinnern an *Ficedula parva*, sind nur

## Tafel 10

Eier von Angehörigen der Unterfamilien Flachschnabelschnäpper,  
Fächerschwanzschnäpper, Kleinschnäpper, Monarchen und Dickkopfschnäpper  
in der Familie der Fliegenschnäpper  
(Namen und Maße nach R. KREUGER/T. STJERNBERG  
aus der Collectio R. Kreuger im Museum Zoologicum Universitatis Helsinki,  
briefl. 1972; Maßstab etwa 1:1.)

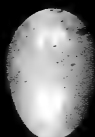
- Fig. 1. *Microeca l. leucophaea* (S. 752). Victoria.  $19,1 \times 14,5 = 0,10$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,1 \times 14,8 = 0,11$  g.) Collectio R. Kreuger („*M. l. victoriae*“) 13340.
- Fig. 2. *Myiagra o. oceanica* (S. 755). Truk Atoll (Carolinen).  $21,8 \times 16,8 = 0,14$  g. Collectio R. Kreuger 15654.
- Fig. 3. *Melanodryas c. cucullata* (S. 759). Neusüdwailes.  $22,1 \times 16,0 = 0,18$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $22,6 \times 16,1 = x$  g;  $22,5 \times 16,2 = x$  g.) Collectio R. Kreuger: 7157.
- Fig. 4. *Melanodryas cucullata vigorsii* (S. 759). Victoria.  $20,9 \times 15,3 = 0,13$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $21,4 \times 15,6 = 0,13$  g.) Collectio R. Kreuger 6735.
- Fig. 5. *Rhipidura javanica longicauda* (S. 762). Borneo.  $17,8 \times 13,8 = 0,09$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $18,3 \times 14,0 = 0,09$  g.) Collectio R. Kreuger 14129.
- Fig. 6. *Bias m. musicus* (S. 763). Ghana.  $19,2 \times 15,0 = 0,11$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $19,1 \times 14,7 = 0,11$  g.) Collectio R. Kreuger 13820.
- Fig. 7. *Culicicapa ceylonensis pallidior* (S. 765). NW-Indien.  $14,9 \times 12,3 = 0,05$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,0 \times 12,5 = 0,05$  g;  $15,2 \times 12,0 = 0,05$  g.) Collectio R. Kreuger 3131.
- Fig. 8. *Monarcha c. castaneiventris* (S. 766). Malau Paina in den Salomonen.  $24,8 \times 17,7 = 0,21$  g. Collectio R. Kreuger 12483.
- Fig. 9. *Hypothymis azurea sykesi* (S. 769). S-Indien.  $17,6 \times 13,3 = 0,09$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $17,5 \times 13,2 = 0,09$  g.) Collectio R. Kreuger 3109.
- Fig. 10. *Terpsiphone rufocinerea batesi* (S. 771). S-Kamerun.  $18,7 \times 13,9 = 0,09$  g. Collectio R. Kreuger 13216.
- Fig. 11. *Falcunculus f. frontatus* (S. 772). Victoria.  $22,2 \times 16,3 = 0,17$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $22,3 \times 16,6 = 0,19$  g;  $22,5 \times 16,3 = 0,17$  g.) Collectio R. Kreuger 10243.
- Fig. 12. *Oreoca g. gutturalis* (S. 772). W-Australien.  $27,1 \times 19,9 = 0,30$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $26,2 \times 19,7 = 0,30$  g.) Collectio R. Kreuger 10034.
- Fig. 13. *Pachycephala i. inornata* (S. 773). Pinnaroo, Süd-Australien.  $22,9 \times 17,3 = 0,16$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $22,3 \times 17,2 = 0,16$  g.) Collectio R. Kreuger 15347.
- Fig. 14. *Pachycephala pectoralis melanura* (S. 776). Derby, NW-Australien.  $25,1 \times 19,0 = 0,28$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $24,5 \times 19,3 = 0,27$  g.) Collectio R. Kreuger 15346.
- Fig. 15. *Pachycephala rufiventris dulcior* (S. 778). Kuranda (nördl. v. Cairns), N-Queensland.  $22,5 \times 16,3 = 0,16$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $21,8 \times 15,8 = 0,16$  g;  $22,2 \times 16,4 = 0,18$  g.) Collectio R. Kreuger 14483.
- Fig. 16. *Colluricincla harmonica rufiventris* (S. 782). SW-Australien.  $30,1 \times 21,3 = 0,37$  g. (2. Ei dieses Geleges:  $29,4 \times 20,9 = 0,36$  g.) Collectio R. Kreuger 12957.



1



2



3



4



5



6



7



8



9



10



11



12



13



14



15



16





viel größer. Das einzige im Britischen Museum gleicht einem stark verschmierten braunen von *Muscicapa striata* ohne graue Unterflecke.

*Tregellasia leucops melanogenys* (= *Poecilodryas*). NEHRKORN'S Stücke haben grauen, zum Teil bläulich getönten Grund. Die ziemlich dicht stehenden Flecke sind violettgrau und rotbräunlich. —  $k = 1,32$ .

*Tregellasia leucops albigacies* (= *Poecilodryas*). Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 175, 1970) mittelglänzend weiß, in hell rötlichbraunen und purpurgrauen Tönen, am stumpfen Ende gröber und reichlicher, geflatscht und gefleckt. —  $k = 1,33$ .

*Tregellasia leucops albigularis* (= *Poecilodryas*). Nach NORTH wie kleine *Eopsaltria australis*, blaß blaugrün, dicht und gleichmäßig überall rot- und kastanienbraun sowie purpurgrau gefleckt. Leicht glänzend. Zeichnung: Punkte, Frikkel und unregelmäßig geformte kleine Flecke. Nach RAMSAY (s. MATHEWS 8, 1920, S. 201) grünlichweiß mit rötlichen Punkten und Flecken überall, jedoch dichter am stumpfen Ende. —  $k = 1,33$ .

*Myiagra ruficollis mimikae*. Die von A. B. MEYER (Z. ges. Orn. 4, 1884) als auf gelblich- bis rötlichweißem Grund über und über, zum Teil aber weniger dicht rot gesprenkelt beschriebenen Eier mit schwarzen Kritzeln in der Fleckenanhäufung am oberen Ende gehören offenbar nicht hierher. Nach CAMPBELL und LE SOTÉF sind die Eier (von *M. r. mimikae*) schmutzigweiß mit graubraunen, umberbraunen sowie schiefer- oder lilagrauen Blättern und Flecken, die zum Teil etwas längs gewischt erscheinen und die Polgebiete frei lassen. —  $k = 1,35$ .

*Myiagra oceanica freycineti*. Nach HARTERT (Nov. Zool. 5, 1898) ähnlich *Lanius collurio*. Bräunlich rahmfarben mit einer Zone von dunkelbraunen Ober- und grauen Unterflecken am dicken Ende. —  $k = 1,30$ .

*Myiagra oceanica oceanica*. Grund nicht so weißlich wie bei den meisten anderen Arten, sondern gelblichrahmfarben bis graugelb. Die breite, manchmal bis in die Eimitte und darüber hinaus reichende Zeichnung besteht aus dicht gedrängten, sich überdeckenden und etwas verwischten kleinen bis mittelgroßen braunen und grauen Flecken; die grauen sind bald deutlich, bald undeutlich. Außerhalb des Kranzes nur kleine Frikkel und Punkte, dazwischen nach J. H. BRANDT (Condor 64, S. 431, 1962) gelegentlich auch einige schwärzliche. Mehr noch als bei den Verwandten ähneln die Eier bräunlichen Würgereiern (*Lanius*), sind aber fast glanzlos. Hell grünlichgelb durchscheinend, dunkler als bei den anderen *Myiagra*-Arten. Gestalt stumpf oval ( $k = 1,35$ ). (Taf. 10, Fig. 2.)

*Myiagra oceanica pluto*. Grundfärbung milchweiß bis grauweiß und etwas glänzend. Nach FISCH besteht die Zeichnung in einem dichten Kranz aus dunkelrotbraunen und bräunlichschwärzlichen feinen Punktflecken und Spritzern, die am oberen Ende zum Teil zusammenfließen. NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 404, 1879) berichtet von mattgrauen und dunklen schwärzlichen Flecken. Das einzige Exemplar im Britischen Museum ist stumpfbreit oval, zeigt einigen Glanz und trägt auf weißem Grund graubraune bis olivbraune und lilagraue Flecke, die nicht

sehr groß sind, in einem nur lockeren Kranz am stumpfen Ende. Unter ihnen treten einzelne fast schwarze hervor. —  $k = 1,33$ .

*Myiagra cyanoleuca*. Ziemlich gleich den Eiern von *M. ruficollis* und *M. rubecula*. Grund zuweilen blaßgrünlich gehaucht. In der meist gut ausgeprägten Fleckenzone erzeugt aufgelöstes braunes Pigment manchmal eine hellbräunliche Tönung des an sich trübweißen Grundes. Außerhalb des Kranzes in der Regel nur wenige Punkte oder Spritzer. Fleckenfarben: umberbraun, olivbraun, blaß purpurgrau und lavendel. Leicht glänzend. —  $k = 1,32$ .

*Myiagra rubecula concinna*, *yorki* und *rubecula*. Wie für alle Arten dieser Gattung kann man im allgemeinen den Durchschnittstyp der Eier als den von kleinen *Lanius collurio* mit olivbrauner und dunkel grauer Fleckenzone auf rahmfarbenem Grund charakterisieren. Gegenüber ähnlichen *Rhipidura*-Eiern erscheinen die von *Myiagra* heller und weniger gelbbraunlich in der Grundfärbung, dunkler, gröber, ausdrucksvoller in der Zeichnung. Die Eigestalt wechselt zwischen kurzstumpf oval und länglichspitz ( $k$  meist = 1,30). Mäßiger Glanz. Der weiße Grund kann im frischen Zustand leicht bläulich oder blaßgrau gehaucht sein und trägt am stumpfen Ende eine lockere Kappe aus kleinen bis mittelgroßen gelbbraunen, hellolivbraunen und grauen Flecken mit einigen tief sepiafarbenen dazwischen, die jedoch auch fehlen können. Manchmal herrschen die grauen Unterflecke vor, zum Teil mit purpurnem Ton. Ein Gelege der Sammlung HÜHN aus NO-Neuguinea zeigt auf blaß rötlichgrauem Grund eine Zone etwas längsgerichteter brauner und grauer Tüpfel. Stücke bei NEHRKORN haben auf rahmfarbenem Grund graue und rötlichgraue Flecke. Die durchscheinende Farbe ist weiß bis gelblichweiß.

*Myiagra melanura*. Nach TRISTRAM blaß lehmfarben mit breitem Gürtel umberbrauner Flecke nahe dem stumpfen Ende, ähnlich den *M. vanicorensis* im Britischen Museum und wie diese an *Pyrocephalus*-Eier (Tyranniden) anklingend. —  $k = 1,29$ .

*Myiagra vanicorensis*. In der Sammlung NEHRKORN und im Museum Hamburg Eier mit Spuren von rötlichem Ton im weißen Grund. In breiter, aber manchmal sockerer Zone fließen mittelgroße dunkel rostbraune bis purpurbraune Blättern mit grauen zusammen, auf der übrigen Fläche liegt nur eine unbedeutende Zeichnung. Diese erscheint bei Exemplaren im Britischen Museum am oberen Ende konzentriert, zum Teil ohne einen eigentlichen Kranz zu bilden, und besteht aus deutlichen blaugrauen Unterflecken auf rahmweißem Grund. Über ihnen lagern auffallend dunkle purpurbraune, fast schwarze Blättern und Kringel lose verteilt, ohne bräunliche dazwischen, wie das auch bei *M. rubecula* vorkommt. Dabei wird man an den ähnlich kontrastreichen Eindruck der amerikanischen *Pyrocephalus rubinus*-Eier erinnert. —  $k = 1,32$ . — Von FINSCH, HARTLAUB und LAYARD früher *vanicorensis* zugeschriebene blaue, einfarbige Eier waren falsch bestimmt.

*Myiagra albiventris*. Nach NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 403, 1879) über die ganze Fläche verteilte dunkel olivbraune sowie hell- und dunkelgraue Flecke auf weißem Grund. —  $k = 1,28$ .

*Myiagra azureocapilla castaneigularis*. Das einzige Ei im Hamburger Museum stellte einen gelbbraunlichen Typ dar, ganz wie bei der Nominatform. —  $k = 1,31$ .

*Myiagra azureocapilla azureocapilla*. Ähnlich *M. oceanica pluto*, aber kräftiger gefleckt. Gelbbraune Fleckenzone auf gelblichweißem Grund, ohne rötlichen Hauch. —  $k = 1,43$ .

*Seisura inquieta nana*. NEHRKORNs Exemplare sind wie die der folgenden Rassen, nur kleiner. —  $k = 1,31$ .

*Seisura inquieta nea* und *inquieta*. Stumpfbreitoval ( $k = 1,27$  bzw.  $1,33$ ), glatt und glänzend. Auf fast milchweißem oder leicht grau getöntem bis rahmfarbenem Grund immer eine ausgeprägte breite Zone dichter kleiner oder mäßig großer Flecke, meist im oberen Drittel, von olivbrauner oder umberbrauner Färbung, gut gemischt mit oft dominierenden lavendelgrauen Unterflecken. Auf der übrigen Fläche nur lockere zarte Tüpfelchen. Ähnlich kleinen *Lanius collurio*-Eiern in solcher Färbung. Auch den Eiern von *Monarcha alecto chalybecephala* recht nahe stehend. Die Flecke können locker punktförmig sein, aber auch gröber, verwischt und zusammenfließend. Durchscheinende Farbe trübweiß.

*Peltops blainvillii*. Nach NEHRKORN gelblichweiß mit schwach rötlichem Schimmer, am stumpfen Ende ein Kranz von markierten schwarzbraunen Ober- und mattrötlichen Unterflecken. Diese Stücke erinnern an Eier der Meliphagide *Meliphaga analoga* mit dunkelbraunen Brandflecken in einem Ring auf rahmfarbenem Grund. —  $k = 1,37$ .

*Machaerirhynchus flaviventer flaviventer* und *secundus*. Reinweißer Grund mit sehr spärlichen kleinen rötlichbraunen bis purpurroten Flecken unregelmäßiger Gestalt, die reichlicher am stumpfen Ende und dort zuweilen in Kranzform stehen. Meist sieht man aber nur wenige, weit verstreute gelbrote, rostfarbene sowie purpurne Punkte und zarte Tüpfel. Jedenfalls sind es die hellsten und am schwächsten gezeichneten unter den australischen Fliegenschnäpper-Eiern. —  $k = 1,35$ .

*Machaerirhynchus nigripectus harterti*. Nach HARRISON (Emu 71, S. 85, 1971) auf weißem Grunde mit feinen purpurbraunen und grauen Spritzern und unregelmäßigen Flecken bedeckt, vor allem in einer Zone rund um das stumpfe Ende. —  $k = 1,41$ .

*Petroica bivittata bivittata*. Ölgraubraun mit verschwommenem Kranz graubrauner Flecke. Der braune Ton ist dunkler als bei den ganz ähnlichen Eiern von *Melanodryas cucullata* und *Amaurodryas vittata*. Nur die beiden Eier der Sammlung NEHRKORN konnten untersucht werden, die bei erheblicher Größe ein recht niedriges Schalgewicht ( $R_g = 4,8^\circ$ ) aufweisen. —  $k = 1,38$ .

*Petroica multicolor campbelli*. Nach LE SOUTËF breitoval ( $k = 1,29$ ), weiblich mit sehr feinen dunkelbraunen Flecken, zumeist in einem unregelmäßigen Kranz mit einigen grauen Unterflecken dazwischen.

*Petroica multicolor boodang* und *multicolor*. Wie bei allen Arten der Gattung in der Regel breitoval ( $k = 1,22$ ), zum Teil auch am schlankeren Ende abgestumpft. Ziemlich variant. Die Zeichnung steht hauptsächlich auf der breiteren Eihälfte, nimmt nach unten hin ab, wird dabei feiner und viel lockerer, soweit das schlankere Ende nicht überhaupt frei bleibt. Oben oft Zusammendrängung in Kranz.

Kappe oder weniger bestimmt ausgeprägter Zone. Grundfärbung bei *multicolor* weiß, blaß grünlich, bläulich oder gelbbraunlich gehaucht, wovon man aber später in den Sammlungen wenig sieht. Die meist recht zarten Punkte, Frickele oder Fleckchen können hell und dunkel sein, graubraun, umberbraun, purpurbraun, oben gemischt mit lilagrauen, manchmal tief blaugrauen. Der Zeichnungscharakter ändert sehr ab; denn es gibt Stücke, die an *Motacilla alba* erinnern, andere, die blassen Eiern von *Sylvia communis* und *S. curruca* nahe kommen, also teils mehr punktförmige Zeichnung, teils feine bis mittelgrobe haben, die dichter oder lockerer, aber nicht verwischt ist. Nahezu glanzlose Schale. Eier von der Insel Norfolk (*multicolor*) scheinen kleiner zu sein als die aus S-Australien (*boodang*). Durchscheinende Farbe weiß.

*Petroica multicolor pusilla*. Nach NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 398f., 1879) ähnlich den Eiern von *Sylvia conspicillata*, grauweiß mit am stumpfen Ende gehäuteten, etwas verwischten, ziemlich dunklen graubraunlichen Flecken. —  $k = 1,21$ .

*Petroica goodenovii*. In frischem Zustand ist die fast glanzlose Schale graugrünlich oder bläulich getönt, später grünlich- oder grauweiß. Sie scheint auch so durch. Eine dichte Zone sehr kleiner Flecke und Punkte gelblich oder olivbrauner bis purpurbrauner Färbung läßt meist das spitze Ende frei, auf dem sich nur wenige winzige Tüpfel zeigen. Graugrundige Stücke mit zartesten olivbraunen und etwas größeren grauen Fleckchen erscheinen wie Zwergeier von *Motacilla alba*. Andere wieder erinnern an dicht und fein gezeichnete grünliche Typen von *Sylvia communis*. Innenfarbe grünlichweiß. NEHRKORN beschreibt seine Exemplare als in der Mitte zwischen *Sylvia communis* und *S. curruca* stehend. Gestalt breitoval ( $k = 1,25$ ).

*Petroica rhodinogaster*. Den Eiern von *P. phoenicea* ähnlich. Zart grünlichweiß mit gewöhnlich blaß umber- oder kastanienbraunen und purpurgrauen dichten Pünktchen und kleinen Fleckchen. Manche ähneln *Sylvia curruca*-Eiern, wenn man sich deren hellolivbraune Fleckchen punktförmig und oben zusammengedrängt vorstellt, wobei graue Unterflecke dominieren können. Gestalt rundlich, aber einseitig zugespitzt. Länglichere Eier im Britischen Museum sind auf blaß-grünem Grund besonders oben olivgrünlichbraun gröber und teilweise zusammenfließend verwischt gefleckt und klingen entfernt an manche Eier von *Acrocephalus scirpaceus* an. Die meisten Stücke aber kommen *P. multicolor* und *phoenicea* sehr nahe. Innenfarbe weiß. —  $k = 1,30$ .

*Petroica rosea*. Ähnlich *P. phoenicea*. Grund weiß oder leicht grünlich bis bläulichgrau gehaucht. Die besonders dünne Schale ( $R_g = 5,0\%$ ) zeigt einigen Glanz und ist hauptsächlich am stumpfen Ende, gelegentlich aber auch sonst überall mehr oder weniger dicht besetzt mit vorwiegend sehr zarten purpurbraunen oder helleren bräunlichen Fleckchen und Punkten nebst einigen kaum sichtbaren lavendelgrauen Unterflecken. Zuweilen an *Sylvia curruca* anklingend, so in der Sammlung NEHRKORN. —  $k = 1,28$ .

*Petroica phoenicea*. Wie bei *P. multicolor*. Glanzlos, blaß grünlich- oder bläulichweiß, meist fein gepunktet oder gefrickelt, gelegentlich auch etwas gröber in hellen

oder dunklen braunen und zurücktretenden trübgrauen Tönen gezeichnet, von denen die trübgrauen mehr am stumpfen Ende mit der Mehrzahl der Flecke zusammendrängt sind; die übrige Schale bleibt oft ganz frei. Zuweilen fast sphärische Gestalt ( $k = 1,29$ ).

*Petroica toitoi*. Spitz breitoval ( $k = 1,23$ ) oder länglicher. Glanzlose, blasse Eier. Rahmweiß, manchmal leicht rötlich gehaucht, überall locker mit nach oben hin dichteren zarten, gelblichbraunen und grauen Frickeln bestreut. Andere haben mehr rosabräunlich und einige lilagraue Fleckchen vorwiegend am breiten Ende ohne dunklere Töne, wogegen NEHRKORNS Stücke denen von *P. multicolor* ähneln und neben zahlreichen sehr feinen grauen Pünktchen noch einen Kranz von größeren grauen und graubraunen Flecken tragen. Damit klingen sie an blasse von *Sylvia communis* oder, von der Größe abgesehen, auch an zart graubraun gefleckte *Lanius*-Eier mit trübweißem Grund an.

*Petroica macrocephala macrocephala*. Eigestalt wie bei *P. toitoi* ( $k = 1,22$ ). Glanzlos weiß mit blaßgrauen, umberbraunen oder purpurbraunen, mittelgroßen Flecken, die besonders oben ziemlich dicht stehen und nach OLIVER (1955, S. 482) dort ein Band bilden. Manchmal nur graue Spritzer oder solche zu gleichen Teilen mit braunen gemischt, wogegen andere Eier nur feine Punkte zeigen, wie bei *P. multicolor*. NEHRKORNS Stücke klingen, wie bei *P. toitoi*, zum Teil an gewisse *Lanius*-Typen mit feiner grauer und brauner Zeichnung in Kranzform an.

*Petroica dannefaerdi*. Breit eiförmig ( $k = 1,32$ ). Weiß mit kleinen braunen und grauen Flecken, die manchmal überall, immer aber am breiten Ende dichter stehen (OLIVER 1955).

*Melanodryas cucullata picata*. Wie die folgende Nominatform. —  $k = 1,32$ .

*Melanodryas cucullata cucullata* (= *Petroica bicolor*), *rigorsi* und *westralensis*. Von ganz anderem Aussehen als *Petroica multicolor*, *goodenorii*, *rhodinogaster*, *rosea* und *phoenicea*. Etwas spitzoval ( $k = 1,34, 1,35$  bzw.  $1,24$ ), stark glänzend. Gewöhnlich einfarbig gelblicholiv braun oder ziemlich dunkel apfelgrün, nicht selten hell olivgrün, nach oben hin in olivbraun übergehend. Durchscheinende Farbe gelbgrün. Im Farbton an Nachtigall-Eier (*Luscinia megarhynchos*) erinnernd. Am stumpfen Ende zuweilen einzelne nachträglich noch aufgelagerte dunkelbraune Pigmentpunkte. Ebenfalls ungefleckt, aber bräunlichblau bis grünlichblau sieht KEAST (Rec. Australian Mus. 24, S. 77, 1958) die Eier dieser Art. (Taf. 10, Fig. 3 und 4.)

*Melanodryas cucullata westralensis*. Wie die Nominatform. —  $k = 1,24$ .

*Amaurodrys vittata vittata* u. *kingi* (= *Petroica*). Ähnlich den Eiern der vorigen Art. Meist fast einfarbig olivgrün mit dunklem Schatten oder braunen Wischern am stumpfen Ende. Andere erinnern an blaue Singdrossel-Eier (*Turdus philomelos*) mit rotbraunen, verstreuten kleinen Blättern, oder sie haben auf hellem, apfelgrünem Grund feine bis größere gelbbraune Flecke und Punkte, besonders am stumpfen Ende. —  $k = 1,33$  bzw.  $1,32$ .

*Miro australis longipes*. Mir nur aus der Beschreibung OLIVERS (1955) bekannt. Danach nahezu elliptisch ( $k = 1,28$ ) und auf rahmfarbenem Grund überall ziemlich dicht mit purpurbraunen Flecken besetzt, besonders am oberen Ende.

*Miro australis australis* und *rakiura*. Nach OLIVER (1955) auf rahmweißem (*australis*) oder graurahmfarbenem (*rakiura*) Grund mit hellbraunen Blättern oder feinen braunen (bei *rakiura* auch grauen) Zeichnungen, die überall, am breiteren Ende der nahezu elliptischen oder eiförmigen Eier ( $k = 1,33$ ) aber dichter als wo anders stehen. Von REISCHEK gesammelte Stücke im Wiener Museum haben auf trübrahmweißem Grund außer einigen hellen Flecken eine dunkelroströte Kappe. NEHRKORNS Exemplare, von gewöhnlicher, aber kräftig zugespitzter Gestalt, erinnern an große, kleinfleckige braune *Lanius*-Eier, aber von mehr olivbraunem Ton mit sehr verwischten grauen und schwarzgrauen Tüpfeln dazwischen. Die im Britischen Museum haben zugespitzt ovale Form und einigen Glanz. Sie sind auf grauweißem Grund graubraun und lavendel gewölkt und geblattert. Eines davon ist im Katalog (CAT. BRIT. MUS.) abgebildet und zeigt auf rahmfarbenem Grund überall locker und unregelmäßig verteilt kleine, blaß lehmbraune Spritzer, zwischen denen größere, blaß blaugraue Unterflecke auffallen, wodurch ein recht eigenartiges, etwas bleiches Bild entsteht. Stücke im Wiener Museum wirken wie dicke, sehr helle, blaß und winzig hellbraun gefleckte *Lanius collaris*-Eier, während ein anderes dort den Charakter von grau und hell olivbraun gezeichneten Eiern der *Sylvia hortensis* trägt.

*Chasiempis sandwichensis sclateri*. Nach BERGER (briefl. 1973) wie die Nominatform weiß bis nelkenrötlichweiß mit rötlichbraunen, am stumpfen Ende zusammengedängten Fleckchen. —  $k = 1,35$ .

*Chasiempis sandwichensis gayi*. ROTHSCHILD (The Avifauna of Laysan, London 1893—1901, S. 76, Taf. 81) fand die gelblichweißen Eier mit den braunroten Fleckchen sehr ähnlich denen von *Parus major*. Seine Maße,  $1,25 \times 1,11$  inches ( $31,9 \times 28,3$  mm), sind viel zu groß. Nach BERGER (briefl.) wie die beiden anderen Formen.

*Chasiempis sandwichensis sandwichensis*. Nach NEWTON (Proc. Zool. Soc. London 1897, S. 890—894) länglichoval ( $k = 1,41$ ), sonst wie Eier von *Parus* und *Sitta* aussehend, also weiß mit braunroten Flecken. Nach BERGER (briefl. 1973) wie vorige, s. Foto eines Zweiergeleges im Nest bei BERGER (Wilson Bull. 81, S. 334, 1969).

*Peneothello cyanus subcyaneus* (= *Poecilodryas*). Bis heute sind wohl die beiden folgenden, in der Größe verschiedenen Typen beschrieben worden. Laut CAT. BRIT. MUS. grünlichweiß, über die ganze Fläche sehr blaß rötlichbraun und lavendelgrau dicht gefleckt, oben gröber und dichter als unten. Die zugehörige Abbildung gleicht dagegen einem ziemlich dunkel lehmbraunen Ei von *Eremophila alpestris* mit nur wenig sich abhebender, verwischter Zeichnung, die aus zarten Frickeln, nicht aus Blättern, besteht. Ganz ähnlich wie der CAT. BRIT. MUS. beschreibt WAN THO (A company of birds, London, 1958, S. 98) ein Einerlege: Auf hell olivfarbenem Grund der spitzovalen Schale stehen undeutliche rotbraune Flecke neben einigen braunen, besser abgesetzten Punkten; die

ganze Zeichnung ist gegen das stumpfe Ende am dichtesten. Einen anderen Typ stellen anscheinend die von HARRISON (Emu 71, S. 85, 1971) beschriebenen beiden Einerlege des Britischen Museums dar, die wenig glänzend, das eine in der Grundfärbung trüb ockergrün mit rötlichem Anflug am stumpfen Ende und das andere hell rotbräunlich, beide spärlich überall, dichter in einem Ring um das stumpfe Ende, mit undeutlich begrenzten olivbraunen Flecken gezeichnet. In der Ringzone befinden sich einige dunklere Haarlinien. Die kleineren Eier wiegen 2,60, die größeren, zuletzt erwähnten 3,99 g. —  $k = 1,31$ .

*Heteromyias albispecularis armiti*. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 176, 1970) ist das einzige Stück im Britischen Museum glänzend blaßbraunfarben mit schwach grünlichem Anflug; die grobe und feine Fleckung zeigt braunrote und gelbbraunlich-purpurgraue Färbung; sie ist am stumpfen Ende gröber und dort mit einigen braunschwarzen Streifen durchsetzt. Die Brut findet in einem unordentlichen Napfneest statt. —  $k = 1,35$ .

*Heteromyias albispecularis cinereifrons*. Nach NORTH in Gestalt und Färbung ähnlich *Artamus superciliosus*, also wie *Lanius excubitor*, trüb gelbbraunlichweiß, besonders nach dem dicken Ende hin dicht bedeckt mit teils verschwommenen, teils schärfer abgesetzten und dann kühnen Blättern in Umberbraun und Bläulichgrau. CAMPBELL (1901, S. 317) sagt: trüb gelblich- oder grünlichweiß, besonders im oberen Polgebiet rötlichbraun, umberbraun und purpurbraun geblattet und gefleckt, manchmal flatschig zusammenfließend. Seine Abbildung zeigt auch auf der übrigen Oberfläche einige kleinere, schokoladenbraune Flecke. NEHRKORN findet sein Exemplar keinem ihm bekannten Ei ähnlich und beschreibt es als von hellweißgrauem bis gelbem Grund mit sehr großen, mattgrauen bis graubraunen Flecken, die oben gedrängter stehen. Mich erinnerte dieses Stück an grobfleckige *Coturnix*-Eier, von der Größe abgesehen. Das meine hat auf gelbbraunlichrahmfarbenem Grund überall kleine, recht lose stehende, teilweise verwischte Flecken und Punkte hell-lehmgelber Färbung, die nur rund um den oberen Pol etwas größer, auch dichter werden und sich dort mit deutlichen, blaugrauen Unterflecken mischen, im ganzen ein zart und hell gezeichnetes Ei, das im Gegensatz zu den vorstehend geschilderten steht. Es ist etwas länglich spitzoval, und die dünne Schale scheint bleich grünlichgelb durch. Das feine Korn läßt nur da und dort eine Pore erkennen. Der Glanz ist gering. Entfernte Ähnlichkeit mit blaßbräunlichen Eiern von *Lanius collurio*. Die wenigen Eier dieser seltenen Art variieren also erheblich. —  $k = 1,38$ .

*Poecilodryas*. Grünlichweiß bis grauweiß, auch satter grün, mehr oder weniger intensiv braun gefleckt. Die Eier klingen teils an *Eopsaltria*, teils an *Muscicapa striata* an; ähnlich sind auch *Tregellasia* und *Peneothello*.

*Poecilodryas pulverulenta leucura* (und *connectens*?) (= *Eopsaltria*; = *Quoyornis*; = *Peneothello*). Nach NORTH glatt, glänzend, von grün bis blaß gelbgrün bis verloschen warm olivbraun, mit verschieden geformten kleinen Punkten und Flecken, deren Färbung kastanienrot und blaß purpurrot ist, dazu fast unsichtbare blaugraue bis purpurne Unterflecke. Meist als Band in der Mitte oder am stumpfen Ende, zum Teil mit Brandflecken, manchmal nur spärlich gezeichnet. —  $k = 1,24$ .

*Poecilodryas pulverulenta connectens*. Nach H. L. WHITE (Emu 10, S. 132, 1910, s. MATHEWS Bd. 8, 1920, S. 276) trüb grünlich steinfarbener Grund, auf dem kleine runde Oberflecke in verschiedenen rötlichbraunen Tönen und lila Unterflecke stehen. Am stumpfen Ende ist die Grundfärbung bei einem Ei lachsbraun überflogen und mit einer Fleckenzone bedeckt, bei einem anderen dunkler als das spitze Ende, wie auch bei *Amaurodryas vittata*. Im ganzen nach WHITE ähnlich Eiern von *Heteromyias albispecularis cinereifrons*. —  $k = 1,24$ .

*Poecilodryas superciliosa cerviniventris*. NEHRKORNS Exemplare sind grauweiß mit grünlichem Schimmer und markierten grauen und braunen Flecken, entfernt ähnlich manchen *Muscicapa striata*. An große, fuchsig-eier dieser Art erinnerte auch das Stück im Zoologischen Museum Hamburg. Nach CAYLEY blaßgrün, am dicken Ende ein Band von rötlichbraunen Blättern, von denen einige sich auch auf der übrigen Oberfläche finden. —  $k = 1,30$ .

*Poecilodryas superciliosa superciliosa*. Nach CAMPBELL meist ähnlich *Tregellasia capito*, leicht glänzend, blaßgrün, hauptsächlich geblattert, aber auch zarter gefleckt mit Rötlichbraun, Kastanienbraun und Purpurbraun. Ein Teil der Zeichnung bildet einen Gürtel im oberen Viertel. NORTH beschreibt die Eier als reich apfelgrün, manchmal mit bläulichem Hauch. Die rötlichbraunen Flecke können unregelmäßig geformte, zuweilen zusammenfließende Blättern sein, aber auch mehr Punkte und Spritzer, die ungleich verteilt und kranzartig geordnet sind. CAYLEY erwähnt überdies lavendelgraue Unterflecke. —  $k = 1,41$ .

*Pachycephalopsis poliosoma poliosoma*. Das von Weiske dem Britischen Museum gegebene Ei gleicht einem über die ganze glanzlose Oberfläche gleichmäßig dicht hell olivbraun mittelgroß gefleckten und geblatterten Ei von *Lanius excubitor*. Die lavendelgrauen Unterflecke bilden am stumpfen Ende größere Flatschen. Der glanzlose Grund ist bräunlich rahmfarben. Ähnlich lautet die Beschreibung von O. B. FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 164, 1971). —  $k = 1,42$ .

*Chelidorynx hypoxantha*. Stumpfbreitovale, fast glanzlose, kleine Eier ( $k = 1,27$ ). Nach NEHRKORNS und meinen Stücken ähnlich denen von *Aegithalos caudatus*, weiß mit einem Kranz aus zarten mattbraunrötlichen Fleckchen am oberen Ende. Nach BAKER fast weiß bis rosafleischfarbig gehaucht mit etwas dunklerer Schattenzone im Polbereich oder wie winzige Zwergeier von *Niltava* und *Eumyias*, rahmweiß bis rahmgelb mit einem Kranz rötlichbrauner kleiner Frickele, die nicht scharf ausgeprägt sind.

*Rhipidura*. Sämtliche in der Liste aufgeführten 38 Arten und Rassen dieser weitverbreiteten Gattung stimmen hinsichtlich ihrer Eier völlig überein, abgesehen von deren Dimensionen, die entsprechend der verschiedenen Vogelgröße abändern. Ein oft die ausschließliche Zeichnung bildender Kranz aus hellolivbräunlichen und blau- bis schiefergrauen Flecken als Krone und besonders als Gürtel auf warm rahmfarbenem Grund macht die Eier so charakteristisch, daß eine Verwechslung mit solchen aus anderen Gattungen ausgeschlossen erscheint. Der Charakter erinnert im allgemeinen an den von gelbbraunlichen *Lanius*-Eiern und variiert nur wenig. Sei es, daß der Grund einmal heller weißlich ist, einmal dunkler bräunlich gehaucht aussieht, sei es, daß die Zeichnung deutlich oder verwischt, dichter oder



lockerer, matt oder kräftig ist, immer bleibt der gleiche unverkennbare Gesamteindruck gewahrt. Auffallend machen sich oft grobe, manchmal recht dunkle Unterflecke geltend, die dicht nebeneinander die zuweilen mehr schattenhaften, hellolivbraunen oder lehmgelben Oberflecke übertönen können, meist in einem sich scharf abhebenden Kranz oder schmalen Ring, wobei die übrige helle Oberfläche frei bleibt. Eine gleichmäßigere Fleckenverteilung ist selten, die Größe der einzelnen Tüpfel gewöhnlich sehr gering, oft nur punktförmig, kaum je 1 mm erreichend, soweit nicht zwei oder drei zusammenfließen, was nur im Gürtel vorkommt. Innen blaßgelblichweiß durchscheinend, oft mit zartestem grünlichen Hauch. Voneinander etwas abweichende Beschreibungen in der Literatur betreffen nur individuelle Variation.

Spezifische Unterschiede liegen nicht vor, wenngleich z. B. bei *Rh. fuliginosa alisteri* und *albiscapa* die Kranzbildung weniger ausgeprägt, bei der letztgenannten Form überdies der Gesamteindruck dunkler zu sein scheint. Im ganzen helle Eier ohne große Kontraste, teils breitoval, teils länglicher, oft ziemlich zugespitzt ( $k =$  je einmal 1,26 und 1,27, im übrigen 1,28–1,40). Ein ungewöhnlicher Typ trägt nur einige lockere kleine, scharf markierte schwärzlicholivbraune Punkte, die verstreut über vielen winzigen blaßgrauen liegen. NEHRKORN nennt die Grundfärbung weißgrau bis grau; sie ist aber fast ausnahmslos rahmfarben mit olivlehmbräunlichem Hauch, zuweilen heller, fast weiß, was z. B. bei *Rh. phoenicura* und *euryura* vorkommt. (Taf. 10, Fig. 5.)

*Bias musicus musicus*. Stumpf breitoval ( $k = 1,30$ ), sehr bauchig. Glanzlos hell blaugrün mit einer breiten blassen Zone verwischter, winziger gelbbraunlicher Fleckchen am oberen Ende, wie zart gewölkt, dazwischen einige kaum bemerkbare lilagraue. Recht ähnlich sehr großen Eiern von *Saxicola torquata rubicola*. So sind die von BATES (Ibis 1911, Taf. IX, Fig. 9) in Kamerun gesammelten Stücke. (Taf. 10, Fig. 6, mit weiter verstreuten Fleckchen, s. *changamwensis*.)

*Bias musicus changamwensis*. FISCHER fand im Massailand Eier, die denen der Nominatform ähnlich sind, aber grauweißen Grund und etwas weiter verteilte Fleckchen haben, die nach oben hin ein wenig größer sind. —  $k = 1,27$ .

*Megabyas flammulatus aequatorialis*. Blau- oder grüngrau mit kleinen umberbraunen und lilagrauen Punkten und Flecken, die zur Ringbildung um die Eimitte neigen (PRAED & GRANT 1955).  $k \sim 1,31$ .

*Batis capensis dimorpha*. Gestalt etwas spitzbreitoval ( $k = 1,33$ ). Auf rahmfarbenem Grund bei zwei Zweiergelegen ein Kranz von rotbraunen und grauen Flecken mit einem Gürtel von kleinen purpurgrauen Tüpfeln, gemischt mit blässeren Blättern und wenigen dunkleren, ziegelrötlichbraunen Flecken, wobei die Polgebiete nur spärlich bedacht sind. Zuweilen einige scharfe dunkelsepia Blättern über verwischten hellgrauen Unterflecken. —  $k = 1,31$ .

*Batis capensis erythrophthalma*. Nach SWYNNERTON (Ibis 1907, S. 69f.; 1908, S. 95) reinweißer bis blaßgrüner Grund entweder mit vandyckbraunen Flecken oder mit einem Gürtel von kleinen purpurgrauen Tüpfeln, gemischt mit blässeren Blättern und wenigen dunkleren, ziegelrötlichbraunen Flecken, wobei die Polgebiete nur spärlich bedacht sind. Zuweilen einige scharfe dunkelsepia Blättern über verwischten hellgrauen Unterflecken. —  $k = 1,31$ .

*Batis capensis capensis* und *hollidayi*. Gestalt wie in der Regel bei allen Eiern der Gattung stumpfbreitoval ( $k = 1,31$ ). Etwas glänzend. Grünlichweiß mit einer meist breiten Zone von vorwiegend ziemlich groben, dichten, blaßbraunen und dunkleren purpurbraunen Flecken und Blättern neben einigen bräunlichvioletten Unterflecken, manchmal auch ein paar fuchsige dazwischen. Zum Teil an *Sylvia curruca*-Eier anklingend. Neben den meist im ganzen grünlich wirkenden Stücken kommen auch mehr bräunliche wie bei *Lanius collurio* vor, so im Britischen Museum mit rahmfarbenem oder nach ROBERTS (1957) mit lachsrotlichem Grund. Nach ROBERTS (1957) sind Eier aus Natal 1—2 mm kleiner als Eier vom westlichen Kapland, was die von JAMES (1970) angeführten beiden Gelege zu bestätigen scheinen:  $17,5 \times 14,3$ ,  $18,3 \times 14,0$  bzw.  $19,3 \times 14,6$ ;  $19,9 \times 14,6$  mm.

*Batis fratrum fratrum*. Nach ROBERTS (1957, S. 364) rahmweiß, spärlich hellbraun gefleckt und gepunktet und mit schokoladenfarbenen Flatschen und grauen Fleckchen am stumpfen Pol versehen. Nach PRAED & GRANT (1955) sind die Eier weiß und glänzend, gefleckt und geflatscht mit braunen, schokoladenfarbenen und grauen Tönen, die oft eine Zone am stumpfen Pol bilden. —  $k = 1,35$ .

*Batis molitor soror*. Nach BELCHER blaugrün mit einem zentralen Gürtel von kleinen braunen und aschfarbenen Fleckchen. —  $k = 1,27$ .

*Batis molitor palliditergum* und *molitor*. NEHRKORN beschreibt seine breitovalen Stücke als blaugrau mit ebensolchen und graugelben, meistens verwischten, ziemlich gleichmäßig verteilten Flecken. Andere haben auf blaßgrünem Grund braune bis rote Tüpfel in verschiedenen Tönen. Diese Tüpfel und schmutziggraue Unterflecke sind nach ROBERTS (1957) gewöhnlich in einem Ring am stumpfen Ende gehäuft. —  $k = 1,33$ .

*Batis pririt affinis*. Von HOESCH und NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderh., S. 288, 1940) gesammelte Eier haben elfenbeinweißen Grund mit entweder am stumpfen Ende kranzförmig geordneten, feinsten hellen und dunklen braunen neben graublauen Punktflecken oder eine gröbere, über die Oberfläche gleichmäßig verteilte Zeichnung. Andere Stücke sind überall reichlich bedeckt mit kleinen rundlichen Flecken, die in einer schmalen Zone oben dichter stehen, wo die grauen Unterflecke deutlicher ausgeprägt sind. Ähnlich Eiern von *Sylvia cantillans*, aber insgesamt nicht so graubraun, sondern eher dunkelsienabraun. —  $k = 1,29$ .

*Batis senegalensis*. Blaßgrün mit ausgeprägten kleinen bis mittelgroßen rotbraunen und blaßvioletten Flecken, die vorwiegend oben stehen, aber auch sonst verstreut sind. Zuweilen dominieren die Unterflecke in einer dichteren Zone. Breitoval ( $k = 1,27$ ).

*Batis orientalis orientalis*. In der Sammlung v. ERLANGER (Journ. f. Orn. 53, S. 685, 1905 und nach ARCHER & GODMAN 1961, S. 1128 f.) breitovale ( $k = 1,34$ ), glänzende Eier mit auf grünlichweißem oder blassestblauem Grund purpurbraunen oder violettgrauen Unterflecken, die einen etwas über die Mitte zum stumpfen Pol verschobenen Kranz bilden, dazu überall mit olivbraunen, nicht verschwommenen Flecken. Dicht zart gefleckte Eier von *Sylvia curruca* können ähnlich sein. Auch nebelartige Bedeckung des breiten Endes kommt vor.

*Batis minor erlangeri*. Nach CHAPIN (1953, S. 662) weißlich, dicht mit kleinen rötlichen Flecken bedeckt, die einen Kranz um das breite Ende bilden. —  $k = 1,32$ .

*Batis minor suahelica*. Nach MOREAU (Ibis 1937, S. 325) blaßgrünlichgrau, umberbraun gefleckt und geblättert. —  $k = 1,24$ .

*Dyaophorophya blissetti chalybea*. Gestalt stumpflangoval ( $k = 1,44$ ), fast elliptisch und etwas glänzend. BATES (Ibis 1911, S. 529) findet die trüb grünlichweißen Eier, die eine dunkelgrau und umberbraun schwer gefleckte Zone am breiteren Ende tragen, im übrigen nur verstreut punktiert. Die beiden Farben überdecken sich teilweise und erscheinen etwas längs gewischt. Sie heben sich von dem hellen Grund scharf ab und wirken zusammen fast wie hell sepiafarben.

*Dyaophorophya castanea castanea* (= *Platysteira*). Nach BATES auf bläulich-weißem Grund kühn olivbraun kranzartig gezeichnet. Die Abbildung zeigt aber in der größten Eibreite nur einige gröbere ausgefrante rotbräunlicher Flecke, sonst wenige verstreute verwischte Punkte auf der blaßgrauen Fläche. Nach HARTLAUB (1857) rosaweiß mit ziegelrötlichen Flecken. —  $k = 1,38$ .

*Platysteira cyanea cyanea*. BATES sagt nur, daß diese Eier denen der ähnlichen anderen Fliegenschläpper Afrikas gleichkommen.

*Platysteira cyanea nyansae*. Nach CHAPIN (1953, S. 682) blaß grünlich, verstreut braun gefleckt, am dichtesten in einem Kranz am stumpfen Ende. —  $k \sim 1,32$ .

*Platysteira peltata cryptoleuca*. Nach ROBERTS (Ann. Transvaal Mus. 11, S. 235. 1926) und BELCHER ähnlich den Eiern von *Batis*, aber noch kräftiger gezeichnet: Auf blaßgrünlichem Grund viele kleine unregelmäßig geformte, hell- und dunkelbraune Flecke neben trüb schiefergrauen, die Zeichnung am stumpfen Ende dichter, aber über die ganze Fläche verstreut. —  $k = 1,32$ .

*Platysteira peltata peltata*. Nach ROBERTS (1957) sollen die Eier weiß sein (sind sie ausgebleicht?), dunkelgrau gefleckt und „verschmutzt“ (= gewölkt), manchmal in einem Kranz am stumpfen Pol. —  $k = 1,37$ .

*Erythrocerus livingstonei thomsoni*. Weiß, fein, aber dicht kastanienbraun und braunrot gefleckt, mit lila Unterschattierung. — PRAED & GRANT 1955. —  $k \sim 1,24$ .

*Culicicapa ceylonensis pallidior*. Wie bei der folgenden Rasse. —  $k = 1,25$ . (Taf. 10, Fig. 7.)

*Culicicapa ceylonensis ceylonensis*. Stumpfbreitoval ( $k = 1,24$ ) mit nur geringer Verjüngung am spitzen Ende, teils matt, teils glänzend. Grund trübweiß bis rahmgelb. Der eine Haupttyp hat oben oder mehr nach der Mitte gerückt einen breiten Kranz locker stehender deutlicher, hell braungelber kleiner Flecke, gemischt mit oft vorherrschenden, auch größeren, bleigrauen Unterflecken, wodurch eine gewisse Ähnlichkeit mit kleinen *Rhipidura*-Eiern entstehen kann. Beim anderen Typ erscheint die Zeichnung zu einer ausgedehnten trübgrauen Wolkenzone verschwom-

men, wobei man die blaß lehmfarbenen Frickel auf der übrigen Fläche erst unter der Lupe erkennt. Dabei bleiben die Polgebiete oft nahezu ungefleckt, oder sie sind nur mit spärlichen Frickeln besetzt. Gelegentlich auch etwas gröbere und mehr olivbraun getönte Oberflecke auf der blaß gelbgrünlichweiß durchscheinenden Schale. Von Ähnlichkeit mit *Sylvia curruca*-Eiern, die WHITEHEAD (Ibis 1889. S. 202) erwähnt, kann m. E. nicht die Rede sein.

*Culicicapa ceylonensis percnocara*. Wie kleine *Rhipidura*-Eier mit breitem Kranz in der Mitte. —  $k = 1,28$ .

*Monarcha axillaris fallax*. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 175, 1970) gelbräunlichweiß mit schöner rötlichbrauner und purpurner Fleckung, die sehr verstreut, aber am stumpfen Ende gedrängt ist. —  $k = 1,48$ .

*Monarcha trivirgata nigrimentum*. Was hier zu sagen ist, kann für alle Arten der Gattung, die in unserer Liste vertreten sind, gelten, abgesehen von *M. alecto* und *M. hebetior eichhorni* mit völlig anderem Färbungscharakter und vielleicht auch von *M. axillaris* (s. oben) wegen der getönten Grundfärbung. Bei den übrigen Arten betrifft auch die spezielle Variation nur geringe Unterschiede im Farbton und im Zeichnungstyp. Von diesem erhält man eine Vorstellung, wenn man sich *Hirundo rustica*-Eier ohne deutliche Unterflecke sehr dicht punktiert denkt, nach oben hin gehäuft und in einem Ton, der meist zwischen karmin und purpur liegt, aber auch hell- oder dunkelrot, rostfarben und kastanienbraun sein kann. Größere Flecke wurden nur selten beobachtet, z. B. bei *M. trivirgata gouldi* Gray. Sonst sind es immer mehr oder weniger dichte Punkte oder sehr kleine Frickel in fast gleichmäßiger Verteilung über die ganze weiße Oberfläche. Sie werden am stumpfen Ende etwas gedrängter und größer, nach dem erheblich schlankeren Ende hin lockerer und zarter. Der Fleckungscharakter erinnert also an *Locustella fluviatilis*, soweit deren Eier besonders reich, kräftig und dunkel rötlich gezeichnet sind. Wie bei dieser Art fließen die Tüpfel nicht zusammen und bilden nur selten einen ausgesprochenen Kranz. Eine Ausnahme macht *Monarcha cinerascens impediens*, bei dem ein auffallender breiter Gürtel aus sich eng überdeckenden rostfarbenen, purpurbraunen und lilagrauen Fleckchen die Regel bildet und an rötliche Eier von *Lanius collurio* erinnert. Die hierbei etwas deutlicheren Unterflecke treten bei den anderen Arten so stark zurück, daß sie nur unter der Lupe als spärliche Pünktchen erkannt werden können. Der ziemlich glanzlose weiße Grund erscheint oft rahmfarben oder ganz leicht rosa gehaucht. Jedoch ist die durchscheinende Farbe wider Erwarten blaß gelbgrün. Eigestalt länglichspitz ( $k = 1,30$  bei *M. frater* u. *hebetior*, 1,35—1,40 bei der Menge, 1,42 bei *M. trivirgata albiventris*, 1,47 bei *M. manaden-sis*). Abgebildet ist *M. c. castaneiventris*. (Taf. 10, Fig. 8.)

*Monarcha alecto chalybeocephala* (= *Piezorhynchus*). Ganz anders als die Eier der meisten übrigen *Monarcha*-Arten, entgegen diesen ohne Spur von roten Tönen. Gestalt etwas länglich spitz ( $k = 1,40$ ), einiger Glanz. Ähnlich kleinen, blaßgrünlichen *Lanius minor*-Eiern, wenn man sich solche oben noch mit einer Anzahl feiner schwärzlicher Punkte bestreut denkt. Auf graugrünlichweißem Grund, der auch so durchscheint, in lockerer Zone am stumpfen Ende entweder nur feine olivbraune und etwas gröbere lavendelgraue Punkte, im übrigen solche nur sporadisch verstreut, oder in gleichen Farben und gleicher Verteilungsart größere Flecke, die

ein wenig verwischt oder schärfer markiert sind. Dabei herrschen wie auch im ersten Fall die bleigrauen Unterflecke häufig vor. Sie verleihen zusammen mit den schwarzen Punkten der Zeichnung ein eigenartiges Gepräge, besonders, wenn es zu einer ausgesprochenen Ring- oder Kranzbildung kommt. Im letzten Fall bleiben oft beide Polgebiete nahezu ungefleckt. Manchmal sind die Tüpfel wenig zahlreich, nie so dicht und überall stehend wie bei den meisten anderen *Monarcha*-Arten, zuweilen sepiabraun auf bläulichweißem Grund.

*Monarcha alecto nitida* (= *Piezorhynchus*). Eier ganz wie bei der vorigen Rasse. —  $k = 1,38$ .

*Monarcha hebetior eichhorni* (= *Piezorhynchus*). Von Pater O. MEYER (Beitr. Fortpflanz. biol. Vögel 9, S. 132, 1933) auf Vuatom gesammelte, ganz aparte Eier sind stumpfbreitoval ( $k = 1,30$ ) und glanzlos rahmfarben, scheinen auch so durch. Die Zeichnung besteht ausschließlich aus einem schmalen, parallel begrenzten Gürtel, der sich aus winzigen, mäßig dicht nebeneinander stehenden Pünktchen violettgrauer und schwarzer Farbe zusammensetzt, von denen die schwarzen zum Teil hell olivbraun ausgelaufen sind. Gesamteindruck wie kleine, zart punktierte *M. alecto*.

*Arses telescophthalmus aruensis*. Nach A. B. MEYER blaß rötlichweißer Grund mit ziemlich großen, lebhaft braunen Ober- und graurötlichen Unterflecken, dazwischen feine braune Punkte, einmal in Kranzform. —  $k = 1,38$ .

Ganz ähnlich sind die Eier der übrigen *Arses*-Formen. Durch den braunrötlichen Gesamtton liegt ihr Charakter zwischen dem der *Eumyias*-, *Monarcha*- und *Terpsiphone*-Arten mit deren rötlichen, fuchsigigen, bräunlichen Tönen. Ohne alles Rot, aber mit ähnlichem Zeichnungstyp steht diesen die oologische Gruppe *Myiagra*, *Seisura*, *Rhipidura*, ehemaliger *Piezorhynchus* (jetzt zu *Monarcha*) gegenüber mit gelbbraunlichem, rahmfarbenem und blaß grünlichem Gesamtton.

*Arses telescophthalmus lauterbachii*. NEHRKORNS Exemplare haben auf warm rahmgelbem Grund in der oberen Hälfte mittelgroße, leuchtend fuchsigrostbraune, dicht gedrängte Flecke verschiedener Form mit einigen rötlichvioletten dazwischen, unten nur lose verstreute kleine Flecke. —  $k = 1,38$ .

*Arses telescophthalmus harterti*. RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 239, 1942) fand rötlichweiße Eier mit kleinen und mittelgroßen Punkten und unregelmäßig geformten Flecken, die überall, aber am dichtesten oben standen. —  $k = 1,38$ .

*Arses lorealis*. Nach LE SOUTÈF besonders am stumpfen Ende über und über mit kleinen, unregelmäßigen, rötlichbraunen und fleischfarbenen Flecken auf weißem Grund gesprenkelt. Der Grund ist aber nach CAMPBELL blaß nelkenrötlich und glänzend, reichlich mit zarten, trübroten und purpurnen Tüpfeln und Blättern bedeckt. —  $k = 1,37$ .

*Arses kaupi*. Länglichstumpfoval ( $k = 1,41$ ), mäßig glänzend. Weißlicher Grund mit zartem Rosauch oder rahmfarben mit blaßgrauem Ton. Nach oben hin dichter und ein wenig gröber werdende, trüb braunrötliche bis lebhaft rost-

farbene Flecke geringer bis mittlerer Größe und verschiedener Gestalt. Manchmal sind es rötlich kastanienbraune und blaßpurpurgraue Frickele.

*Mayornis lessoni lessoni* (= *Muscylva*). Etwas breitoval ( $k = 1,33$ ), schwach glänzend, trübweiß durchscheinend. Weiß bis blaß rahmgelb mit zum Teil scharf markierten, hauptsächlich als lockere Krone am oberen Ende stehenden kleinen purpurgrauen, sehr dunklen Flecken oder mit hellen leberbraunen bis nelkenrötlichen. Dazwischen können lilagraue Punkte auftreten.

*Metabolus rugensis*. Ziemlich stark zugespitztovale Gestalt ( $k = 1,38$ ), nur wenig Glanz. Auf lehmfarbenem, oft rostrot getöntem Grund am stumpfen Ende teilweise zusammenlaufende, mittelgroße, verwischte dunkel kastanienbraune Flecke in einer Kappe oder Krone; die Flecke werden nach unten hin heller und kleiner. Andere Stücke sind rahmfarben mit feinerer, rotbrauner und spärlicher grauer Zeichnung, ebenfalls oben gehäuft, ähnlich den Eiern von *Monarcha cinerascens impediens*, so im Zoologischen Museum Berlin. Mein Exemplar hat rost-rötlichlehmfarbenen Grund, oben eine dunkel purpurgraubraune Kappe, im übrigen fuchsig rostbraune kleine Flecke, die lose verteilt sind und sich nur wenig abheben. Graubraune Unterflecken treten stark zurück. Nach J. H. BRANDT (Condor 64, S. 431, 1962) kommen selten schwarze Pünktchen hinzu. Innenfarbe hellorange.

*Clytorhynchus vitiensis vitiensis* und *layardi* (früher *Pinarolestes*). Vier weißgrundige Eier im Britischen Museum mit kupferrötlichen bis hell purpurroten und ganz zurücktretenden blaßvioletten Flecken, die mäßig dicht und bis mittelgroß ohne bestimmte Form auf der breiteren Eihälfte stehen und sich nach unten hin verlieren, erinnerten mich an *Vanga curvirostris*. Sie werden aber im CAT. BRIT. MUS. als rahmfarben mit kastanienbraunen, lilaroten und lavendelgrauen Flecken und Blättern beschrieben. NEHRKORNs Stücke sind weiß mit braunroten, kleinen und größeren Flecken in lockerem Kranz am stumpfen Ende, ähnlich vier weiteren Exemplaren im Zoologischen Museum Hamburg. —  $k = 1,36$ .

*Clytorhynchus nigrogularis* (= *Myiolestes*). Von NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 400, 1879) nach einem Ei aus dem Museum Godeffroy, von Kandavu stammend, als ähnlich *C. vitiensis* beschrieben, aber mit gröberen Flecken und größeren Maßen. —  $k = 1,40$ .

*Philentoma velata caesia* (= *Drymophila*). HOGERWERF (1949) gibt ohne Beschreibung nur die Maße nach COOMANS DE RUITER (Trop. Natuur 20, 1931). —  $k = 1,40$ .

*Trochocercus albonotatus subcaeruleus* und *swynnertoni*. BELCHER beschreibt die Eier von *subcaeruleus* als birnenförmig mit einem Band teilweise zusammenfließender lilagrauer und brauner Flecke. Nach SWYNNERTON schmutzig weiß mit einem ausgeprägten Ring grünlicholiv gefärbter Flecke und Blättern, die später mehr braun werden und hauptsächlich am oberen Ende stehen. Dazu einige graue Unterflecke. Die Maße  $14,2-16,3 \times 11,7-13,1$  für 3 Eier, die ROBERTS (1957) nach BENSON anführt, wurden als wohl zu klein nicht in die Liste aufgenommen. —  $k = 1,35$ .

*Trochocercus albiventris albiventris*. Nach SERLE (Ibis 92, S. 606, 1950) ist die brüchige Schale glatt, aber glanzlos, der Grund rahmweiß. Im Gegensatz zur spärlichen blaß gelblichbraunen Pünktelung und Fleckung auf der Gesamtfläche tritt ein geschlossener Kranz um den größten Durchmesser sehr hervor, der aus schokoladen-, gelb- und purpurbraunen Flatschen, Wölkungen und Punktflecken besteht. Auch EISENTRAUT (1956) fand diesen Gürtelkranz aus verwaschen mattbräunlichen Flecken auf gelblichweißem Grund. —  $k = 1,40$ .

*Trochocercus nigromitratus*. Nach BATES gestreckt oval ( $k = 1,50$ ) und ähnlich den Eiern von *Terpsiphone*, also mit rotbräunlichen Punkten und Flecken auf rahmfarbenem Grund.

*Trochocercus cyanomelas bivittatus*. Nach BELCHER auf blaß rahmfarbenem Grund in einem Ring am stumpfen Ende sehr kleine rötlichbraune und bläulich-purpurne Fleckchen. Nach SERLE leicht glänzend weiß mit einem Kranz heller, blaßrostiger und rötlichschieferfarbener Fleckchen. —  $k = 1,40$ .

*Trochocercus cyanomelas cyanomelas*. Blaß rahmfarben bis blaßgelbbraun, am breiteren Ende kranzförmig reichlich rötlichbraun und purpurn zart gefleckt, im übrigen nur noch da und dort zart bespritzt, ähnlich *Terpsiphone viridis*. So nach LAYARD, CHUBB und GILL. 3 große Maße ( $21,7-22,9 \times 14,8-15,1$ ) bei ROBERTS (1957) wurden negiert. —  $k = 1,35$ .

*Trochocercus nitens nitens*. Auf rahmfarbenem Grund nach CHAPIN (1953, S. 699 aus VAN SOMEREN 1949) sowie nach PRÆD & GRANT (1955) rotbräunliche bis kastanienbraune Punkte und grauviolette Unterflecke. —  $k \sim 1,54$ .

*Elminia longicauda longicauda* (= *Erannornis*). SERLE (Ibis 1940, S. 8) fand die glanzlosen, glatten und ovalen ( $k = 1,31$ ) Eier. Auf rahmfarbenem Grund sind sie spärlich, nur in einem Ring am stumpfen Ende reichlich mit gelbbraunen Punkten und Spritzern sowie ebenso angeordneten deutlich abgegrenzten aschgrauen Unterflecken, die stärker als die Oberzeichnung hervortritt, gezeichnet, auf der spitzen Eihälfte allerdings fast gar nicht.

*Elminia longicauda teresita* (= *Erannornis*). Nach PITMAN (Ool. Rec. 14, S. 62 bis 64, 1934) grauweiß mit einem breiten Gürtel schwarzgrauer Spritzer und Flecke über grauen Unterflecken im oberen Eidrittel oder weiß mit grauen Tüpfeln verschiedener Schattierung. Nach BATES weiß mit grauer Fleckenzzone. Die Abbildung zeigt aber den weißen Grund nur leicht blaßgrau bestäubt. —  $k = 1,34$ .

*Elminia albicauda* (= *Erannornis*). Nach BELCHER birnförmige Gestalt ( $k = 1,41$ ). Auf gelbbraunlichem Grund im oberen Drittel ein dichtes unregelmäßiges Band aus feinen braunen und grauen Frickeln verschiedener Tönung, sonst nur noch wenige verstreute kleine Fleckchen.

*Hypothymis azurea ceylonensis*. Von den folgenden nicht zu unterscheiden. —  $k = 1,22$ .

*Hypothymis azurea sykesi*. Die Eier aller Formen dieser Art sind meist breitoval ( $k = 1,30$ ) und nicht sehr zugespitzt; sie zeigen sämtlich den gleichen Charakter

in Färbung und Glanz der glatten Schale, die weißlich durchscheint. Im Gesamteindruck ähnlich wie bei *Eumyias* und *Terpsiphone*. Grundfärbung meist warm rahmgelblich, aber auch blasser, fast weiß, zuweilen selbst lachsrosa getönt. Die Zeichnung läßt in der Regel den größeren unteren Teil der Schale frei und verdichtet sich oben zu einem mehr oder weniger ausgesprochenen Kranz kastanienbrauner bis mehr rötlicher, ferner unauffälliger, lilagrauer Punkte und kleiner Flecke, die scharf abgesetzt oder ganz leicht verwischt sind. Manchmal sind die Spritzer ziemlich dunkel, öfter aber hell. (Taf. 10, Fig. 9.)

*Hypothymis azurea styani*. Von vorigen nicht zu unterscheiden; doch fand SWINHOE frische chinesische Eier rötlichweiß mit tief krapproten und hell rötlich-grauen Fleckchen. —  $k = 1,30$ .

*Hypothymis azurea tytleri*. Im ganzen wie die vorigen, vielleicht weniger tief rahmfarben im Grund und bestimmter gezeichnet, kräftiger, manchmal mit heller Umrandung der dunklen Fleckchen und Punkte, die einen lockeren Kranz aus roten, braunroten und lilagrauen Fleckchen im oberen Polbereich bilden, sonst nur noch vereinzelt stehen. —  $k = 1,29$ .

*Hypothymis azurea prophata*, *azurea* und *oberholseri*. Unter dem Namen *H. occipitalis* (Vig.) beschreibt der CAT. BRIT. MUS. die ungefähr gleichgroßen Eier von drei Rassen nach Fundort, Färbung und Größe zusammengefaßt. Allen gemeinsam ist ein rahmweißer bis blaß lachsrosa Grund, etwas Glanz und Neigung zu kranzförmiger Fleckenanordnung auf dem oberen Eidrittel. Nach den wenigen Angaben lassen sich die drei Formen wie folgt trennen: 1. *H. a. prophata*: Schwer gefleckte Eier, 3 von der Malayischen Halbinsel aus der Sammlung Hume, 5 von Labuan (Borneo), gesammelt von SIR HUGH LOWE. — 2. *H. a. azurea*: 2 Eier aus Luzon, von WHITEHEAD gesammelt, zeigen abweichend reinweißen Grund mit überall verstreuten zarten, rötlichbraunen und lila Punkten und Fleckchen wie bei Meisen (*Parus*), ohne Spur von Kranzbildung. Nach OGILVIE-GRANT & WHITEHEAD (Ibis 1898, S. 237)  $17 \times 14$  mm. Das einzige Stück bei NEHRKORN, von Dr. PLATEN auf Palawan gefunden, mißt nach der Abbildung  $17,5 \times 12,5$  mm. Grundfärbung viel dunkler rötlichbraun als sonst bei dieser Gattung, als Zeichnung fast nur ein noch dunklerer Ring im oberen Eidrittel. — 3. *H. a. oberholseri*. 6 Eier von Taiwan aus der Sammlung Seebohni sind sehr schwach gezeichnet. —  $k = 1,35$ .

*Hypothymis azurea jarana*. Hier kommt auch mehr braune Zeichnung vor. Vier besonders im Helligkeitsgrad verschiedene Typen werden bei HOGERWERF (1949) ausführlich beschrieben und abgebildet, 1967 bei HELLEBREKERS & HOGERWERF die Beschreibungen noch einmal zusammengefaßt. Außer dem normalen Typ gibt es demnach Eier, die gewisse Ähnlichkeiten mit *Parus major*, *Eumyias indigo* und *Cyornis banyumas* aufweisen. —  $k = 1,34$ .

*Hypothymis puella puella*. Nach COOMANS DE RUITER etwas glänzend, blaß rahmweiß mit sparsamen, rotbraunen Flecken und Stippen, besonders am stumpfen Ende. Manchmal an Kohlmeiseeneier (*Parus major*) erinnernd. —  $k = 1,40$ .

*Terpsiphone*. Allgemeines unten bei *T. paradisi paradisi*. —  $k = 1,27$  (zweimal),  $1,31 - 1,40$ , je einmal  $1,43$  und  $1,44$ .



# Erkrankungen der Zootiere

Herausgegeben von der AdW, Forschungsstelle für Wirbeltierforschung  
Abteilung Zoo- und Wildtiererkrankungen

Zusammengestellt und bearbeitet von RUDOLF IPPEN / HANS-DIETER SCHRÖDER

- Heft 1:** Verhandlungsbericht des IX. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Prag vom 31. 5. bis 4. 6. 1967  
1967. VII, 299 Seiten — 43 Abb. — 35 Tab. — 4° — Halbleinen 38,— M  
Bestell-Nr. 7609753 (2136/1)
- Heft 2:** Verhandlungsbericht des X. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Salzburg vom 1. bis 5. 5. 1968  
1968. VII, 254 Seiten — 26 Abb. — 19 Tab. — 4° — Halbleinen 33,— M  
Bestell-Nr. 7609761 (2136/2)
- Heft 3:** Verhandlungsbericht des XI. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Zagreb vom 14. bis 18. 5. 1969  
1969. IV, 256 Seiten — 26 Abb. — 39 Tab. — 4° — Halbleinen 33,— M  
Bestell-Nr. 7612522 (2136/3)
- Heft 4:** Verhandlungsbericht des XII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Budapest vom 6. bis 10. 5. 1970  
1970. IX, 312 Seiten — 52 Abb. — 63 Tab. — 4° — 48,— M  
Bestell-Nr. 7613840 (2136/4)
- Heft 5:** Verhandlungsbericht des XIII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 2. bis 6. 6. 1971 in Helsinki  
1971. IX, 340 Seiten — 49 Abb. — 60 Tab. — 4° — 58,— M  
Bestell-Nr. 7616056 (2136/5)
- Heft 6:** Verhandlungsbericht des XIV. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 14. bis 18. 6. 1972 in Wrocław  
1972. X, 420 Seiten — 80 Abb. — 56 Tab. — 4° — 71,— M  
Bestell-Nr. 7616427 (2136/6)
- Heft 7:** Verhandlungsbericht des XV. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 27. 6. bis 1. 7. 1973 in Kolmarden  
1973. IX, 396 Seiten — 47 Abb. — 68 Tab. — 4° — 67,— M  
Bestell-Nr. 7618334 (2136/7)
- Heft 8:** Verhandlungsbericht des XVI. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 26. bis 29. 6. 1974 in Erfurt  
1974. VIII, 358 Seiten — 46 Abb. — 54 Tab. — 4° — 64,— M  
Bestell-Nr. 7619505 (2136/8)
- Heft 9:** Verhandlungsbericht des XVII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere  
1975. X, 410 Seiten — 90 Abb. — 48 Tab. — 4° — 70,— M  
Bestell-Nr. 7620717 (2136/9)

Die seit 1959 jährlich von der Abteilung Zoo- und Wildtiererkrankungen der AdW abgehaltenen Internationalen Symposien über die Erkrankungen der Zootiere stellen auf internationaler Ebene die einzige Zusammenkunft von auf dem Gebiet der Zoo- und Wildtiererkrankungen tätigen Fachleuten dar. Die als Schriftenreihe herausgegebenen Verhandlungsberichte der Symposien beinhalten alle zu den Tagungen eingereichten Arbeiten und bieten damit allen Interessierten einen guten Einblick in die Problematik des gesamten Fachgebietes.



*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*

**AKADEMIE-VERLAG**

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

# Atlas der Verbreitung palaearktischer Vögel

Begründet von E. STRESEMANN und L. A. PORTENKO

Herausgegeben von H. DATHE

## 1. Lieferung

1960. 12 Seiten Text — 20 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 4 Zugkarten

4° — in Mappe 28, — M

Bestell-Nr. 7608304 (3034/1)

## 2. Lieferung

1967. 8 Seiten Text — 15 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 1 Zugkarte

4° — 32,50 M

Bestell-Nr. 7608603 (3034/2)

## 3. Lieferung

1971. 116 Seiten Text — 17 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 4° — 36, — M

Bestell-Nr. 7613074 (3034/3)

## 4. Lieferung

1974. 50 Seiten Text — 10 Verbreitungskarten — 4° — 30, — M

Bestell-Nr. 7616064 (3034/4)

Weitere Lieferungen in Vorbereitung

Der Ornithologe, aber auch der Tiergeograph, der Systematiker, der Ökologe und der Evolutionsforscher bedarf eines Werkes, das rasch und verlässlich über die geographische Verbreitung von Vögeln informiert. Die wenigen bisher unternommenen Versuche in dieser Richtung entbehren der nur in jahrelanger Arbeit zu erlangenden Genauigkeit. In engem Zusammenwirken mit namhaften und erfahrenen Spezialisten des In- und Auslandes entsteht dieses Atlaswerk, das die Verbreitungsgrenzen einer großen Zahl (etwa 200—250) von Arten palaearktischer Vögel auf zweifarbigen Karten darstellt. Jeder Karte ist ein mehrere Seiten umfassender Textteil beigelegt, der außer den die Karten erläuternden Listen ausführliche Angaben über Verwandtschaft, Gliederung, Ökologie und Wanderungen dieser Vögel (einschließlich einiger Zugkarten) enthält.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

S366  
Birds

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER ÖOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Zoologisches Museum Hamburg

Lieferung 26



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1977

**26. Lieferung**

**Seite 771—836**

**INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 26**

**Nachträge zu Band II „Handbuch der Oologie“ 825**

**Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4**

**© Akademie-Verlag Berlin 1977**

**Lizenznummer: 202 · 100/566/77**

**Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg**

**Bestellnummer: 762 417 9 (3037/26) · LSV 1365**

**Printed in GDR**

**DDR 9,50 M**

*Terpsiphone corvina*. Fraser (Ibis 144, S. 400, 1972) hat Maße eines Eies, aber keine Beschreibung gegeben. —  $k = 1,43$ .

*Terpsiphone rufiventer bedfordi*. Trotz PRIGOGINES beachtlicher Feststellung (Ann. Mus. Afr. Centr. 8° Zool. 185, S. 201, 1971), der die blaugrau- und die rotbäuchigen (*T. r. ignea* Rchw.) Tiere meist in reinen Paaren brütend fand, soll *bedfordi* hier unter *rufiventer* bleiben. Eier hell gelbbraunlich mit kleinen rötlich-braunen Flecken vor allem in einem Band um den stumpfen Pol. —  $k = 1,36$ .

*Terpsiphone rufocinerea batesi*. Wie *T. paradisi*. (Taf. 10, Fig. 10.)

*Terpsiphone viridis ungujaensis*. Es lagen zwei erheblich verschiedene Gelege im Zool. Museum Berlin vor. Das von GROTE bei Mikindani gesammelte entspricht in jeder Beziehung dem Durchschnitt der übrigen Arten dieser Gattung, hat also auf leicht rosa getöntem Grund nach oben hin dichtere bräunliche und einige violette Fleckchen; Maße  $17,5-20,0 \times 14,0$  mm.  $G = 1,93$  g. —  $k = 1,34$ . — Dagegen zeigt das andere, von SCHUSTER (Journ. f. Orn. 74, S. 713, 1926) am mittleren Rufiji erbeutete nur wenige siena Punkte am oberen Pol auf rahmgelbem Grund ohne Spur eines rötlichen Tones. Maße nur  $D_3 = 16,2 \times 12,9 = 0,063$  g.  $G = 1,40$  g. ( $1' 8-16,8 \times 12,7-13,1$ ). —  $k = 1,26$ . — Der große Gegensatz in Aussehen und Größe möchte auf einen Irrtum schließen lassen, der jedoch bei der bekannten Sorgfalt der beiden erfahrenen Forscher ausgeschlossen erscheint. Die fast einfarbig rahmgelben kleinen Eier stellen daher wohl einen Ausnahmefall dar.

*Terpsiphone bourbonensis desolata*. Das einzige Ei im Britischen Museum ist breitoval und glanzlos ( $k = 1,32$ ). Es hat fast nur am oberen Ende lilarote und lilagraue Blattern auf rahmfarbenem Grund. Die Abbildung zeigt aber auf der oberen Eihälfte unregelmäßig verteilte kleine und größere umberbraune Flecke.

*Terpsiphone paradisi paradisi* (= *Tchitrea*). Gleicher, gut kenntlicher Charakter bei allen Arten der Gattung, soweit sie bisher bekannt geworden sind. Gesamteindruck schön rahmfarben mit hauptsächlich im oberen Drittel stehenden, feinen rotbräunlichen, mehr oder weniger dichten Fleckchen oder Punkten, die jedoch trotz erheblicher Zusammendrängung nur selten einen ausgesprochenen Kranz bilden. Die bald glänzende, bald matte Schale hat meist die gewöhnliche, nicht stark zugespitzte Eigestalt und scheint blaßgelblichweiß durch. Die nur wenig verschiedenen Tönungen des Grundes sind rahmweiß, elfenbeingel bis blaß lachsrotlichgelb, auch, wenn frisch, leicht rosa gehaucht. Hell und dunkel rostbraun, leuchtend kastanienbraun, schokoladenfarbig und ganz verloschen lila zeigen sich die vorwiegend kleinen Tüpfel, auch tief purpurbraun, wenn Ober- und Unterflecke sich überdecken. Bei der weniger häufigen, mehr gleichmäßigen Verteilung der Flecke handelt es sich meist um feine, scharfe, dunkle Punkte, die aber auch am Pol in geringer Zahl die einzige Zeichnung darstellen können. Manchmal sieht man nur verwischte rotbraune kleine Fleckchen ohne Unterflecke, wogegen andere Stücke daneben gröbere matte Blattern von mehr braunrötlicher und rötlich-grauer Färbung aufweisen, gelegentlich auch in größerer Ausdehnung und Dichte. Kappen aus kleinen, dunklen Flecken kommen häufig vor. —  $k = 1,34$ .

*Terpsiphone cinnamomea unirufa* und *cinnamomea* (= *Zeocephus*). Gewöhnliche Eigestalt ( $k = 1,35$ ), mäßiger Glanz, üblicher *Terpsiphone*-Charakter. Auf reinweißem bis zart lachsfarben gehauchtem Grund besonders oben hellbraune bis kastanienrote und unauffällige lilagraue Fleckchen und Blattern geringer Größe, meist in Kranzform, aber nicht sehr dicht.

*Terpsiphone cyanescens* (= *Zeocephus*). Ähnlich den vorigen Eiern. NEHRKORNS Stücke haben auf warm rahmfarbenem Grund spärliche, unregelmäßig verteilte, sienabraune Punkte. Wegen der fehlenden Kranzbildung ist der *Terpsiphone*-Typ hier weniger ausgeprägt. —  $k = 1,32$ .

*Falcunculus frontatus frontatus*, *whitei* und *leucogaster*. Unähnlich allen anderen Eiern der jetzt beginnenden Unterfamilie Pachycephalinae. Kalkweiß mit losen Punkten und zarten Fleckchen hauptsächlich am stumpfen Ende, in Umber, Dunkelsepia und Lavendelgrau. Nur zuweilen einzelne mittelgroße Flecke dazwischen. Ähnliche Eier nur bei *Serilophus* (Eurylaimidae), die jedoch größer und glänzender sind. Mäßig bis stärker zugespitzt oval ( $k = 1,40-1,43$ ) und von geringem Glanz der glatten, kalkweißen Schale. Durchscheinende Farbe weiß. (Taf. 10, Fig. 11.)

*Oreoica gutturalis gutturalis* und *pallescens*. An Eier von *Oriolus oriolus* erinnernd, jedoch viel weniger glänzend, manchmal ganz matt, kalkweiß und oft von mehr breitovaler Gestalt ( $k = 1,36$ ). Mittelgroße, meist rundliche Flecke von zuweilen tief sepiabrauner, meist aber schwarzer Färbung nebst einigen grauen stehen mäßig dicht am stumpfen Ende, kleinere und Punkte lockerer verteilt auch sonst überall. Gelegentlich statt der Blattern gewundene Schnörkel oder kurze, dicke Strichel. Von dem blauen Ton in der weißen Grundfärbung, wie ihn CAMPBELL erwähnt, aber reinweiß abbildet, war in keiner von mir besuchten Sammlung etwas zu sehen. Nach NORTH kommt aber selbst tief hellblauer Grund vor mit seltsam zusammengelaufener Fleckung, die er mit der bei *Rostratula benghalensis australis* vergleichbar findet, wenngleich sie bei *Oreoica* nicht so dicht und natürlich auch zarter ist. Indessen wird dies nur eine seltenere Varietät sein; denn alle mir bekannten Stücke tragen, wie gesagt, oben etwas dichtere *Oriolus*-Zeichnung auf weißlichem Grund. Der bläuliche Ton ist wahrscheinlich ausgebleicht. Die Abbildung im CAT. BRIT. MUS. (hellblaugrün mit grünlich schwarzen und einzelnen lilagrauen Blattern) gibt eine wohl ganz ungewöhnliche Vorstellung. Innenfarbe weiß. (Taf. 10, Fig. 12.)

*Pachycare flavogrisea subpallida*. Die Schale ist nach FRITH (Emu 71, S. 164, 1971) glänzend. Ihre nelkenrötliche Oberfläche wird durch die dichte Zeichnung fast ganz verdeckt, die aus feinen Punkten, Flatschen und Schmierflecken in rostbraunen, kastanienbraunen und purpurnen Tönen besteht. —  $k = 1,40$ .

*Pachycephala*. Eine artenreiche Gattung mit größten Gegensätzen im Aussehen ihrer Eier, weshalb sich der Oologe des Eindrucks nicht erwehren kann, daß hier Vögel zusammengestellt sind, die vielleicht nicht zusammengehören. Nach der Grundfärbung lassen sich wenigstens sieben Gruppen unterscheiden, in denen abweichende Zeichnungen weitere Unähnlichkeiten erzeugen.

1. Grundfärbung weiß oder fast so, Zeichnung wie bei *Lanius*, *Pitta*, *Colluricincla* und *Hirundo rustica*. So bei *P. rufinucha*, *P. inornata gilbertii*, *P. grisola homeyeri*, *P. simplex peninsulae*, *P. pectoralis pectoralis*, *P. p. kandavensis*, *P. schlegelii obscurior*.

2. Grundfärbung rahmgelb bis hellbräunlich, Zeichnung bräunlich, schiefergrau (oft im Kranz), ähnlich wie bei *Lanius collurio* und *Rhipidura*. So bei *P. olivacea*, *P. rufogularis*, *P. i. inornata* und *gilbertii*, *P. grisola butaloides*, *P. soror klossi*, *P. simplex simplex*, *P. pectoralis obiensis*, *P. p. occidentalis*, *P. p. glaucura*, *P. p. pectoralis*, *P. p. xanthoprocta*, *P. p. melanura*, *P. p. spinicauda*, *P. p. dahl*, *P. p. chlorura*, *P. p. kandavensis*, *P. flavifrons*, *P. l. lanioides*.

3. Grundfärbung bräunlich-lachsrot bis fleischfarben. Gesamteindruck wegen graubläulicher und hellrostbrauner Flecken am stumpfen Ende oder in einem Kranz wie bei hellen Meliphagiden-Eiern. So bei *P. hyperythra reichenowi*, *P. philippinensis*, *P. pectoralis cucullata*.

4. Grundfärbung rosagrau wie bei manchen *Malaconotus blanchoti*. So bei *P. pectoralis rosseliana* und mit Rosagrund bei ? *P. soror klossi*.

5. Grundfärbung olivgelbbraun wie bei *Limosa*, *Xema*, *Chalcites lucidus plagiatus*. So bei *P. rufiventris falcata*, *P. r. rufiventris*, *P. r. xanthetraea*. Fleckung oft ebensowenig hervortretend wie bei den Vergleichsarten.

6. Grundfärbung dunkel kaffeebraun mit rötlichem Hauch und mit noch dunkleren Flecken, wie bei *Menura*, bei der *Horeites*-Gruppe in *Cettia*, *Pycnophilus*, *Arachnothera magna*. So bei ? *P. pectoralis torquata*.

7. Grundfärbung blaß blaugrün, mit schwarzem Fleckenkranz. So bei *P. pectoralis melanops*.

*Pachycephala rufinucha niveifrons*. Nach LOKE WAN THO (1958, S. 103) weiß mit schwarzen Flecken und schwächeren grauen Unterflecken gesprenkelt.

*Pachycephala rufinucha gamblii*. Nach HARRISON (Emu 71, S. 85f., 1971) ziemlich glänzend und auf weißem Grund mit kleinen schwarzen und grauen Spitzern und Punkten gezeichnet, die meist am stumpfen Ende stehen.  $k = 1,42$ .

*Pachycephala olivacea olivacea* (und *macphersiana*?). Blaß gelblichweiß, zuweilen mit etwas mehr grauem oder braunem Hauch. Feine Punkte und zarte Fleckchen, hell und dunkel olivbraun und blaugrau, stehen fast nur im oberen Drittel des ziemlich stark zugespitzten Eies. Bei meinem Exemplar sind die Unterflecke größer und zahlreicher als die Oberflecke. Es scheint gelblichweiß durch und besitzt keinen Glanz. —  $k = 1,43$ .

*Pachycephala rufogularis*. Nach RAMSAY (Proc. Linn. Soc. New South Wales 2, S. 181, 1879, aus MATHEWS Bd. 8, 1920, S. 247) steinfarben oder hell lehmbräunlich, Fleckung dunkelbraun oder umberbraun und, besonders am stumpfen Pol, lavendelfarben, dort meist in einem Kranz geordnet. —  $k = 1,27$ .

*Pachycephala inornata inornata* und *gilbertii*. Weiß oder gelblichweiß bis blaß gelbbraun mit meist abgerundeten, nicht großen, oft scharf markierten olivbraunen, schwarzbraunen und lila- oder blaugrauen Flecken als Zone oder auch gleich-

mäßiger und dann wenig dicht verteilt. Ähnlich wie bei großen, gut gezeichneten Eiern von *Artamus cyanopterus*. Infolge der dunklen, stark hervortretenden Zeichnung eher an *Lanius nubicus* als an bräunlichgelbe Stücke von *Lanius collurio* erinnernd. Es gibt ähnliche bei *Tyrannus melancholicus*. —  $k = 1,35$ . (Taf. 10, Fig. 13.)

*Pachycephala grisola grisola* (= *Hyloterpe cinerea*). Gattungsname bei BAKER *Muscitrea*, bei BLYTH *Tephrodornis*. Eier warm rahmfarben bis hellgelbbraun, bei Andamanen-Stücken auch einmal weiß, mit sehr scharf abgesetzten, kleinen schwärzlicholivbraunen und violettgrauen Flecken, die manchmal nur als locker verteilte Punkte am oberen Drittel eine Zone bilden. Besonders glatt und erheblich glänzend. Innenfarbe gelblichweiß. Schlank- bis spitzoval ( $k = 1,35$ ).

*Pachycephala grisola butaloides*. Glatt mit mehr oder weniger Glanz. Grund olivrahmfarben, blaß rahmfarben oder fast rein weiß. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) mit unregelmäßigen Punkten und groben Spritzern bedeckt, die meist oliv- oder braunschwarz sind. Darunter eine sehr auffällige hell- oder dunkelgraue Wölkung. Fast die ganze Zeichnung ist am stumpfen Ende konzentriert. Wenn die Flecke etwas verschwommen sind, erinnern die Eier an *Terpsiphone paradisi*-Eier. Ost- und westjavanische sind gleich variabel, erstere aber größer. Dies widerspricht den Maßen KUSCHELS (1895), der für den Westen 21 bis 25 mm, gegen 20,9–25,8 mm Länge bei den genannten Autoren (die 17 Eier vom W mit 19,6–23,0 anführen) für O-Java, angibt. —  $k = 1,38$ .

*Pachycephala grisola homeyeri*. Das von Platen gesammelte Ei in der Nehr-korn-Sammlung erinnert an *Hirundo rustica* durch weißen Grund mit hellbraunen und violetten Punktstellen, die sich weit, aber lose über die Oberfläche verbreiten und nur am oberen Viertel dichter stehen. —  $k = 1,46$ .

*Pachycephala hyperythra reichenowi*. Lange Zeit waren nur NEHRKORNS Exemplare bekannt. Fleischfarben mit markierten graubläulichen und hellrostbraunen Flecken, die am stumpfen Ende gedrängt oder als Kranz stehen. An helle Melipha-giden-Eier anklingend. Zwei neuerdings von FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 48, 1971) beschriebene Gelege haben den eben erwähnten Fleckenkranz, aber aus dunkelbraunen und dunkelgrauen Flecken, dazu einige dunkelbraune Zeichnungen anderswo. Bei einem Gelege ist der Grund etwas heller. —  $k = 1,33$ .

*Pachycephala philippinensis philippinensis* (= *Hyloterpe*). Das Ei im Britischen Museum ähnelt einem *Lanius collurio*-Ei mit blaß orangebräunlichem Grund und hell- bis dunkelkastanienbraunen neben blaugrauen Flecken mäßiger Größe am oberen Drittel, wo auch die glänzende Grundfärbung dunkler getönt erscheint. Die Abbildung im CAT. BRIT. MUS. zeigt die Zeichnung verloschener, als es die Beschreibung vermuten läßt. Gesamteindruck sehr ähnlich wie bei *P. pectoralis cucullata*. —  $k = 1,32$ .

*Pachycephala soror klossi*. Von den beiden Eiern im Museum Berlin, die Mayr sammelte, zeigt das eine auf rosafarbenem Grund rötlich hellbraune und purpur-graue Flecke, das andere auf blaßbräunlichem dunkelgraubraune und graue Zeichnungen. In beiden Fällen sind die Tüpfel unregelmäßig geformt und ziem-



lich gleichmäßig verteilt, lassen aber viel Grund zwischen sich frei. Das erste ist in jeder Hinsicht ähnlich den von Wahnes am Sattelberg gesammelten Eiern des Meliphagiden *Melilestes m. megarhynchus*, wofür ich es halten würde, hätte nicht die Gattung *Pachycephala* so viele verschiedene Eifärbungen, insbesondere auch rötliche Töne bei *P. hyperythra reichenowi*. Das zweite klingt mehr an *Colluricincla megarhyncha* an. Aber für das nur 26 g wiegende *P. soror klossi*-Weibchen erscheinen jene beiden Eier zu groß, würden sie doch ein unwahrscheinlich hohes relatives Eigewicht von 15,6% ergeben. Wenn es wirklich *Pachycephala*-Eier sind, würde ich eher auf die erheblich größere *P. rufinucha lochmia* Mayr schließen, von welcher der Forscher in derselben Gegend und zur selben Zeit Bälge erbeutete (Junzaing, NO-Neuguinea, Januar 1929). Bei 38 g Weibchengewicht nach MAYR ergäbe sich dann für *lochmia* das relative Eigewicht zu 10,6%. Eier von *lochmia* sind aber noch nicht bekannt. —  $k = 1,34$ . (Die folgenden *soror bartoni*-Eier sind noch größer, was für MAYRS Bestimmung spricht, zumal Eier anderer *rufinucha*-Rassen weißen Grund haben und *Hirundo rustica* ähneln. Hrsg.)

*Pachycephala soror bartoni*. Nach HARRISON & FRITH (Emu 70, S. 176, 1970) sind die beiden Gelege, die in kleinen Napfnestern gefunden wurden, glänzend und rahmfarben mit mehr oder weniger Rottönung, in einem breiten Band um den stumpfen Pol grob dunkelbraun und purpurgrau gefleckt und an anderen Stellen nur dunkelbraun geflatscht sowie fein purpurgrau gefleckt. —  $k = 1,39$ .

*Pachycephala simplex simplex*. Nach LE SOUËF (Emu 2, S. 90, 1902) blaß gelblichbraun mit dunkelbraunen, am stumpfen Ende gehäuften Ober- und zahlreichen lila Unterflecken. —  $k = 1,45$ .

*Pachycephala simplex peninsulae*. Eier nach H. L. WHITE (Emu 16, S. 163, 1917) weiß, überall gut gefleckt, besonders am stumpfen Ende, in dunkel und hell umber sowie purpurgrauen Tönen. —  $k = 1,31$ .

*Pachycephala pectoralis*. Die rassenreichste Art im Vogelreich ist oologisch noch nicht gut genug bekannt, um die geographische Variation abschließend beurteilen zu können. Hier sei nur auf die auffälligen, zum Teil dunkelgrundigen und anscheinend häufiger mit einem Äquator- oder wenig weiter oberhalb befindlichen Gürtel versehenen Eier der östlichen Insellassen hingewiesen sowie auf deren erstaunliche Größe gegenüber den Westformen, der keine Größensteigerung der Vögel entspricht. Die Eier der festländischen Rassen Australiens sind mit  $23,5 \times 17,0$  mm und 3,59 g Frischvollgewicht gegenüber den Eiern von den Neuen Hebriden, Fidschi Inseln, Tonga Inseln und (?) den Salomonen mit  $D_{15} = 26,2 \times 18,9$  mm und  $G = 5,09$  g um 29,5% leichter. In Australien besteht das Gelege aus 2–3 Eiern, auf den östlichen Inseln wohl aus einem. Hrsg.

*Pachycephala pectoralis javana*. Nach HOOGERWERF (in HELLEBREKERS & HOOGERWERF, Zool. Verhandl. 88, S. 136, 1967) ähnlich *P. grisola butaloides* (er sagt *vandepolli* Finsch), rahmfarben, nicht dicht und fast nur am stumpfen Ende in einem breiten Ring oliv- oder braunschwarz unregelmäßig gepunktet und gefrickelt, dazwischen mit einigen helleren Zeichnungen. Sehr auffällig wirken grobe aschgraue Wölkungen als Unterflecke, die ziemlich gut abgehoben und zahlreicher als die Oberflecke sind. —  $k = 1,35$ .

*Pachycephala pectoralis obiensis*. NEHRKORNS Exemplare tragen auf geblich-weißem bis fleischfarbenem Grund sehr markierte graublaue und schwarzbraune, einzeln stehende, meist runde Flecke. Mein trübweißgrundiges Stück ähnelt einem kleinen von *Colluricincla* mit locker und hauptsächlich am stumpfen Ende stehenden, abgerundeten Blättern ziemlicher Größe, sonst nur vereinzelt kleinen Punkten und Flecken von hell und dunkel olivbrauner und hell und dunkel grauer Farbe. Weiß durchscheinend. Die Schale ist relativ dick. —  $k = 1,35$ .

*Pachycephala pectoralis, occidentalis, fuliginosa, glaucura* und *youngi*. Wie die Nominatform.  $k = 1,41$  (bei *fuliginosa*),  $1,40$  (bei *glaucura*, die nach MATHEWS Bd. 8, 1920, zu größeren Eiern neigt).

*Pachycephala pectoralis pectoralis*. Die Eier klingen an blaßbräunliche, kräftig und dunkel gezeichnete von *Lanius collurio* und *L. nubicus* an und tragen wie diese vorwiegend einen Fleckenkranz am oberen Drittel. Grundfärbung gelblich-weiß bis hellgelbbräunlich. Auch MATHEWS und CAYLEY beschreiben die Eier ganz ähnlich als steinfarbig oder weiß mit umberbrauner Spritzerzone am stumpfen Ende. Zuweilen fleischfarbener Hauch mit rötlichbraunen, purpurnen und schiefergrauen Flecken, dann an einige Meliphagiden erinnernd. Die dicht zusammenstehenden Flecke sind umberfarbig oder dunkler braun, die Unterflecke oft ganz verloschen grau, violett, auch schwarzgrau, alle nur mittelgroß und kleiner, teils Blättern, teils mehr Frickel. In diesem Rahmen ziemlich abändernd. —  $k = 1,36$ .

*Pachycephala pectoralis xanthoprocta*. Warm rahmfarben bis blaß bräunlich mit lockerem Kranz von dunkel umber und hell sepiabraunen neben blaugrauen Flecken, Blättern und Punkten, manchen *P. p. pectoralis* ähnlich. Das Stück im Britischen Museum ähnelt einem gelbgrundigen, am oberen Ende grob und dicht gelbbraun gefleckten von *Lanius excubitor* ohne grauen Ton in dieser Zeichnung, abgesehen von den unauffälligen Unterflecken. — Nach NEHRKORN wie *P. rufiventris falcata*, was aber wohl nur für besonders helle und grob gezeichnete Eier dieser Art gilt oder für dunkle und zart gefleckte von *xanthoprocta*, die überdies größer sind. —  $k = 1,38$ .

*Pachycephala pectoralis melanura* (und *hilli*?). Gelblichweiß bis blaß gelbbraun. Vorwiegend am dickeren Ende gut ausgeprägte mittelgroße und kleinere Flecke, die kastanienbraun, dunkel olivbraun, umber und lilagrau, zuweilen längs oder quer gerichtet, zum Teil verwischt, alle wenig dicht sind. Glanz gering. Ähnlich *P. p. dahl*i gefärbt. Manchmal rotbraune, dichte Flecke am oberen Ende.  $k = 1,32$ . (Taf. 10, Fig. 14.)

*Pachycephala pectoralis (violetae?* und) *spinicauda*. Steinfarbig oder gelblich-braun, die umberfarbene und dunkelbraune Zeichnung mehr oder weniger kranzförmig am stumpfen Ende. —  $k = 1,35$ .

*Pachycephala pectoralis dahl*i. Rahmfarben, graugelb oder sandbräunlich mit oliv- oder schwarzbraunen Ober- und grauen bis violettgrauen Unterflecken, die meist am stumpfen Ende dichter stehen und gewöhnlich deutlich begrenzt sind.  $k = 1,28$ .

*Pachycephala pectoralis rosseliana*. Sehr breitoval, sich der Kugel nähernd ( $k = 1,23$ ). Graurosa mit unregelmäßig verteilten, umberbraunen und dunkel lavendelgrauen, meist mittelgroßen Blättern, die ziemlich locker stehen.

*Pachycephala pectoralis cucullata*. Ähnlich lebhaft rötlichbraunen Eiern von *Lanius collurio* mit losem Kranz hauptsächlich mittelgroßer, tief purpurbraun-roter Blättern und dunkellilagrauer, nicht sehr hervortretender Unterflecken. Stark glänzend. Infolge des oft lachsfarbenen Grundes an den Farbton vieler Meliphagidae erinnernd. Auch die *Urolestes*-Eier sind ähnlich, aber von mehr gelbbraunem Gesamttön. —  $k = 1,31$ .

*Pachycephala pectoralis kandavensis*. Reinweiß [dies wohl statt gelblichweiß, wie NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 400f., 1879) vor dem Ausbleichen von dem Stück sagt] bis blaß bräunlich oder rahmfarben mit nicht sehr dichten, aber scharf abgesetzten, meist rundlichen Flecken vorwiegend dunkelbrauner bis schwärzlicher Färbung neben einigen grauen. Ähnlich *Pitangus s. sulphuratus*. [Ein Ei im Zoologischen Museum Hamburg, das TIEDERMANN (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 7, S. 140, 1931) für falsch bestimmt hält, kann auch nur aus Kandavu gestammt haben, woher das Museum Godeffroy alle seine „*P. vitiensis*“-Eier erhielt. Es war hellbraun und von einem Kranz spärlicher dunkelbrauner Tupfen in der Äquatorzone umgeben, was im Zusammenhang mit Ringen um 7 Eier der beiden folgenden Rassen die Bestimmung als richtig erscheinen läßt. Ein Stück mit einer 1 cm breiten Bauchbinde ist auch in der Sammlung Nehrorns. Hrsg.] —  $k = 1,36$ .

*Pachycephala pectoralis melanops*. Als „*P. jacquinoti*“ beschreibt LAYARD (Proc. Zool. Soc. London 1876, S. 146) ein Ei von Vavau (Tonga Inseln) als blaß blaut grün mit dichtem Kranz großer schwarzer Flecke am stumpfen Ende. Gestreckt-oval ( $k = 1,56!$ ). Abgesehen von der Grundfärbung, unterstützt dieses Ei durch Gestalt und Zeichnungscharakter die Vermutung der Zugehörigkeit des unter *P. p. graeffii* unten beschriebenen großen Eies von Viti Levu.

*Pachycephala pectoralis torquata*. Blaugrünen Grund hatte ein Taviuni-Ei in Hamburg, das in Größe und Fleckung dem Londoner *graeffii* glich. —  $k = 1,44$ .

*Pachycephala pectoralis graeffii (optata, torquata?)*. Je ein unsicher bestimmtes Ei im Britischen Museum und in dem zu Hamburg gesehen, danach stark von allen anderen der Gattung abweichend, aber hoch interessant. Das in London von Viti Levu (das aber LAYARD für *P. torquata* von Taviuni hielt) ist fast einfarbig sehr dunkel rötlich schokoladenbraun bis kaffeebraun, nach oben dunkler werdend, mit einem Band dichter schwärzlicher Flecke im oberen Drittel des langgestreckt zugespitzten Eies ( $k = 1,46$ ), stark glänzend. Der Ring läuft an den Rändern in die Grundfärbung aus. Im Gesamteindruck an *Arachnothera magna* erinnernd, bei der jedoch kein Kranz vorkommt, auch keine so starke Zuspitzung.

Das ganz ebenso auffallende, oben schon bei *P. p. melanops* erwähnte, große Ei [ $32,9 \times 20,5 = 0,440$  g mit  $k = 1,60$  (!) und  $G = 7,0$  g] im Hamburger Museum gehört möglicherweise hierher. Godeffroys Sammler fanden es auf Viti Levu. Im Katalog des Hamburger Museums ist es als „*Cacomantis*“ [*pyrophanes*] „*simus*“ (Peale) registriert, aber schon 1879 von NEHRKORN (Journ. f. Orn. 27, S. 394)

nicht dieser Art, sondern (ebenfalls irrig) wie 1931 von G. TIMMERMAN (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 7, S. 107) *Urodynamis tailensis* zugeschrieben worden, übrigens mit ungenauer Längenangabe (35 statt 32,9 mm). Eins der interessantesten Eier, die ich kenne. Grundfärbung olivbraun, ähnlich wie bei dunklen *Hydrophasianus*, aber mit einem ganz schwachen rötlichen Hauch und fast schwarzem, dichtem, grobfleckigem Band im oberen Eidrittel, mit auslaufenden Rändern. Höchst glänzend, spitz langoval gestreckt.

*Pachycephala flavifrons*. Ähnlich *P. p. kandavensis* weiß bis gelblichweiß mit größeren und kleinen schwärzlichen und dunkelgrauen Flecken am breiten Ende. Langgestreckt ( $k = 1,60$ ).

*Pachycephala schlegelii obscurior*. Von Weiske gesammelte Eier im Britischen Museum, die kürzlich auch von FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 164 f., 1971) beschrieben wurden, haben auf reinweißem Grund im oberen Polgebiet tief-schwarze und dunkelgraue, nicht sehr große und kleine, rundliche und unregelmäßig geformte Flecke, im übrigen nur vereinzelte schwarze Punkte. Manche *Pitta*-Eier sind ähnlich, abgesehen von deren mehr kugelige Gestalt; bei *P. schl. obscurior* ist dagegen das Ei deutlich, wenngleich nicht stark, zugespitzt. —  $k = 1,33$ .

*Pachycephala rufiventris falcata, dulcior, rufiventris und xanthetraea*. Diese Eier stellen einen sehr eigenartigen Typ dar, dessen bronzefarbener Gesamteindruck dem bei *Limosa* und *Xema sabini* nahekommt. Schwach bis stark glänzender, trübolivgrünlichbrauner oder mehr olivgelbbrauner Grund, heller oder dunkler, teils überall, teils mehr nach dem breiteren Ende hin mäßig dicht mit fast nur kleinen Punktflecken von dunkelolivbraunen oder heller umberfarbenen und schwärzlichgraubraunen Tönen besetzt. Manche heben sich scharf ab, andere sind ganz verloschen und können auch zu einer dunkleren Zone oder zu fahlen Schatten verwässert erscheinen. Grünlichgelb durchscheinend. Zartes, feingrießiges Korn. —  $k = 1,32, 1,37, 1,33$  bzw.  $1,37$ . (Taf. 10, Fig. 15.)

*Pachycephala lanioides lanioides*. Nach NORTH, CAYLEY und MATHEWS (Bd. 8, S. 257, 1920) Grund steinfarben oder gelbbraun bis gelblicholiv, glänzend. Fast nur am stumpfen Ende eine verloschene Zone feiner umberbrauner oder holzbrauner und lavendelgrauer Frickel und Fleckchen. Gestalt mäßig verjüngt ( $k = 1,40$ ).

*Colluricincla megarhyncha megarhyncha (= Myiolestes)*. Die Eier dieser früher (fälschlich) *Pinarolestes* und (aber synonym) *Myiolestes* genannten Art weichen zum Teil erheblich von denen der immer zu dieser Gattung gerechneten Arten *C. boweri*, *C. harmonica* und *C. woodwardi* ab. Zur Nominatrasse zu stellen sind wohl nur die vier von OGILVIE-GRANT (Ibis 1915, Jubil. Suppl., S. 99) beschriebenen Eier aus W-Neuguinea und Nehrkorns Exemplar von Salawati. Hinsichtlich der ersten wird dort gesagt: sehr breit oval ( $23 \times 19$  und  $22 \times 18$  mm, also  $k = 1,22$ ), am einen Ende verjüngt, gelblichweiß, ziemlich dicht gefleckt und gepunktet mit Gelbblichbraun und Grau über das ganze Ei, aber am breiteren Ende dichter. Zwei weitere Eier sind anders, eins von ziemlich langer, zugespitztovaler Form, das andere weniger länglich ( $27,5 \times 19,5$  und  $26 \times 20$  mm, also  $k = 1,41$  bzw.

1,30). Glatt, glänzend, gelblichweiß bis rahmweiß mit ausgeprägten kleinen Blättern und Spritzern in Umberbraun und Lilagrau über die ganze Schale, dichter am oberen Ende, wo bei einem der beiden Stücke eine ziemlich ausgeprägte Zone entstanden ist.

*Colluricincla megarhyncha palmeri*. Grund nach RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 343, 1942) nelkenrötlich, über und über, besonders am stumpfen Pol, flatschig und feiner mit erdbraunen Ober- und grauen Unterflecken bedeckt. —  $k = 1,36$ .

*Colluricincla megarhyncha despecta*. Nach HARRISON (Emu 71, S. 86, 1971) sind die Eier glänzend weiß und fein dunkelbraun, schwarz sowie grau gefleckt, vor allem in einem Kranz am stumpfen Ende. —  $k = 1,53$ .

*Colluricincla megarhyncha madaraszii*. Auch diese von Wahnes am Sattelberg und von Mayr bei Junzaing (NO-Neuguinea) gesammelten Eier zeigen einen gänzlich abweichenden Typ gegenüber dem anderer *Colluricincla*: keinen weißen Grund, keinen nennenswerten Glanz, keine rundlichen oder sonst sich scharf abhebenden Flecke. Der Gegensatz ist vergleichsweise wie beim Ei des Pirols (*Oriolus oriolus*) zu dem des Raubwürgers (*Lanius excubitor*). Die Stücke in Nehrkorns Sammlung und in der meinen zeugen in vier Haupttypen von starkem Variieren in der Färbung und in der Zeichnung, die sich über die ganze Oberfläche erstreckt. Gestalt meist mäßig kurz oval ( $k = 1,33$ ). Weder bei den Prionopinae noch in einer anderen Familie finden sich ähnliche Eier.

Typ 1. Grund warm rahmfarben. Kleine und mittelgroße, lehmfarbene und blaßgraue Flecke ohne bestimmte Form stehen nicht sehr dicht, aber überall, oben etwas dunkler und gedrängter. Hellster der vier Typen.

Typ 2. Grund lehmgelb. Fast ausschließlich Punkte und ganz kleine Stippen von hell- bis mitteldunkel olivbrauner und gelbgrauer Färbung, überall ganz gleichmäßig locker verteilt. Die etwas größeren, blaßgrauen Unterflecke stehen hauptsächlich im oberen Polbereich. Gesamteindruck hell olivbräunlichgelb mit unbedeutender Zeichnung.

Typ 3. Grund hell rosabraun. Mittelgroße und kleine, etwas verwischte, nicht runde, kastanienbraune bis rostigrotbraune Flecke überall ziemlich dicht, besonders am stumpfen Ende, wo sie zum Teil gröber sind und manchmal einen lockeren Kranz bilden. Die kaum sichtbaren hell lilagrauen Unterflecke werden fast völlig übertönt. Gesamteindruck rostig rotbraun gewölkt. Dunkelster der vier Typen.

Typ 4. Grund rosagrau. Sehr dicht marmoriert durch kleine, hell und dunkler nußbraune und lilagraue Längsspritzer und verwischte Flecke, die oben teilweise zusammenfließen und sich auch sonst überdecken, von jeder Farbe etwa gleichviele und gleichmäßig verteilte. Gesamteindruck verloschen lilabraungrau.

Obwohl nicht ganz glatt, ist das Korn doch recht zart, als feine Granulation nur unter der Lupe zu erkennen. Neben sehr undeutlichen Poren kann man auch tiefer ausgeprägte finden. Die durchscheinende Farbe wechselt, entsprechend der äußeren, von grünlichweiß und gelb bei den hellen bis erbsengelb und blaß rötlichbraun bei den dunklen Stücken. Ein Exemplar der Sammlung Huhn fand ich

etwas ähnlich manchen verwischt braun und grau gefleckten *Lanius*-Eiern mit blaßbraunem Grund, ein Dreiergelege in der Sammlung Behrens deutlicher als die anderen hellkastanienbraun gefleckt ohne rötlichen Ton und mit nur wenigen grauen Unterflecken auf nahezu elfenbeinfarbenem Grund, ein anderes gelbgrau mit hell olivbraunen und bleigrauen Unterflecken (SCHÖNWETTER, Orn. Mon.ber. 48, S. 117, 1940). Überdies beschreibt NEHRKORN auch weiße und rostfarbene Eier mit scharf markierten schwarzbraunen, zum Teil sehr großen Ober- und grau-violetten Unterflecken, von denen also die ersten im Gegensatz zu den vorigen Ausführungen den *Colluricincla*-Typ aufweisen, was zu Zweifeln Anlaß bieten kann.

*Colluricincla megarhyncha fortis*. Die von Meek gesammelten Stücke im Museum Tring haben weißlichen bis rahmfarbenen Grund mit am stumpfen Ende dichteren, dunkelbraunen und blaßgrauen Flecken ähnlich wie bei *Lanius excubitor*. NEHRKORNS Exemplare sind, wie man es bei *Colluricincla* erwartet, weiß mit größeren, begrenzten, schwarzbraunen, dunkelolivbraunen und hellbraunen, ziemlich gleichmäßig verteilten Oberflecken neben grauen Unterflecken. Die Gestalt ist etwas gestreckt ( $k = 1,44$ ).

*Colluricincla megarhyncha trobriandi*. Gleichfalls von MEEK dem Tring-Museum gebracht. Weiß mit mattgelbem Hauch. Die Zeichnung besteht in einigen sehr großen, tief rötlich- bis schwärzlichbraunen Flecken und einer Anzahl lichtgrauer Flatschen. Die Gestalt ist rundlicher als bei *C. m. fortis* ( $k = 1,27$ ).

*Colluricincla megarhyncha (normani?) parvissima* und *gouldii*. Bei NORTH und CAMPBELL übereinstimmend beschrieben als perlweiß, überall gleichmäßig oder mehr am breiten Ende schwerer geblattert in Olivbraun oder Umerbraun und Schiefergrau, glänzend, also vom Typ der *C. harmonica*. Laut CAT. BRIT. MUS. daneben auch rötlichbraune Flecke. Ähnlich *M. megarhyncha megarhyncha*, nur meist kleiner. —  $k = 1,32$  bzw.  $1,35$ .

*Colluricincla megarhyncha rufigaster*. Nach NEHRKORN rötlich getönten *C. parvula* nahestehend, manchmal aber auch weißer Grund und dichtere Zeichnung. Laut CAT. BRIT. MUS. ähnlich *C. m. gouldii*, weiß mit mäßig großen, sehr tief umberbraunen und schiefergrauen Flecken. NORTH und CAMPBELL: schön perlweiß oder warmweiß, überall dunkel olivbraun und blaß schiefergrau gefleckt, dichter am oberen Ende, dort zu Kranz oder Kappe zusammenfließend. Dagegen CAYLEY: blaß rosaweiß, schwer gefleckt und geblattert mit rötlichbraunen und matt purpurgrauen Tönen, besonders am breiteren Ende. Die Abbildung bei CAMPBELL hat dunkel rahmfarbigen Grund. —  $k = 1,28$ .

*Colluricincla parvula parvula* (und *conigravi?*). Auch widerspruchsvolle Beschreibungen (die sich wahrscheinlich auf verschiedene Arten beziehen Hrs.), wenn es sich nicht um unwahrscheinlich starke Variation in Färbung und Zeichnungscharakter handelt. Nach NORTH: perlweiß mit olivbraunen, schwarzbraunen und verloschen bläulichgrauen Flecken und Blattern, die nach dem dickeren Ende hin vorherrschen. CAYLEY berichtet von feinen Fleckchen und Spritzern hell bis dunkel olivbrauner und purpurgrauer Färbung überall und schwereren im Polgebiet des trübweißen Grundes. Dagegen aber CAMPBELL nach GOULD:

fleischfarbig getönter weißer Grund mit überall gleichmäßig verteilten kleinen Fleckchen in Rötlichorange und Umberbraun, dazwischen verloschene, bläuliche Unterflecke. Mein einziges Exemplar zeigt auf der ganzen Oberfläche völlig gleichmäßig verstreute, fast ziegelrote Punkte und kaum größere Fleckchen, die mäßig dicht, spärlich gemischt mit fast unsichtbaren lilagrauen auf glänzend weißem Grund stehen. Mäßig verjüngt oval ( $k = 1,35$ ). Also ziemlich verschiedene Typen, von denen zwei Eier in der Sammlung Behrens denen von *C. h. harmonica* gleichkommen.

Sechs Eier im Britischen Museum ähneln denen der verschiedenen (folgenden) *Colluricincla*-Arten, besitzen also im wesentlichen dunkel olivbraune große Oberflecke. Diese Stücke stammen aber von Kap York und die bei NEHRKORN aus Queensland. Letztere sind rötlichweiß mit ziemlich markierten, größeren braunrötlichen und blaugrauen Flecken.

*Colluricincla boweri*. Die zwei oder drei Eier des Geleges sind blaßrosaweiß oder rahmfarben mit kleinen und großen, dunkel olivbraunen oder rötlichbraunen Flecken neben matt schieferfarbenen (CAYLEY). —  $k = 1,43$ .

*Colluricincla harmonica brunnea*. Teils wie die Eier der Nominatform gefärbt, teils reicher und bunter gezeichnet durch tief purpurbraune und leuchtend kastanienrote Flecke und Blättern in zwei oder drei hellen und dunklen Tönen neben blaugrauen Unterflecken auf reinweißem Grund, die Zeichnung am unteren Ende kleiner und lose verstreut, oben dichter und gröber. Die Eier nähern sich damit denen von *C. boweri*. —  $k = 1,42$ .

*Colluricincla harmonica superciliosa, tachycripta, pallescens, harmonica, halmaturina* (,anda, whitei?) und *strigata*. Die Eier tragen, wie auch die von *C. boweri* und *C. woodwardi*, den gleichen Charakter und variieren nur im Farbton der Flecke und hinsichtlich ihrer Verteilungsweise in mäßigen Grenzen. Als Gestalt findet sich die gewöhnliche Eiform ohne scharfe Zuspitzung ( $k = 1,35$ ). Die Grundfärbung ist praktisch milchweiß; denn von dem in mehreren Beschreibungen angegebenen perlweißen, rahmfarbenen oder bläulichen Hauch kann man in den Sammlungen kaum etwas sehen. Vielleicht blaßte er in den oft alten Stücken aus. Immer heben sich die meist abgerundeten, wenig dicht stehenden Flecke und Blättern scharf vom Grunde ab, in der Regel in zwei oder drei Helligkeitsgraden von entweder fahl olivbraun oder sepia bis manchmal fast schwarz neben lilagrau bis schieferfarben. Vorwiegend stehen sie oben dichter als unten, sind da auch meist nur klein, am Pol nicht selten als grobfleckige Kappe. Dabei sind die teilweise zusammenfließenden Flecke oft ziemlich groß, auch die Unterflecke, die bisweilen stark in Erscheinung treten. Über die ganze Oberfläche gleichmäßig können sowohl sehr lockere große Blättern, als auch dichtere, mit kleinen gemischte, mittelgroße Flecke verteilt sein. Statt fahlbraune und schwärzliche mehr rötliche Töne, wie sie bei *C. h. brunnea* (siehe oben) und *C. h. rufiventris* auftreten, scheinen hier nicht vorzukommen. Der Schallenglanz wechselt wie bei allen Verwandten zwischen mäßig und stark. Das Korn erscheint recht zart, ohne indessen ganz glatt zu sein. Die Poren lassen sich meist deutlich erkennen, aber oft nur als flache Grübchen. Durchscheinende Farbe gelblichweiß bis blaß grünlichgelb.

*Colluricincla harmonica rufiventris*. In der Regel sehr ähnlich wie bei den eben behandelten Unterarten, aber außer schweren schwärzlichbraunen Oberflecken kommen zuweilen auch rötlichgehauchte vor, und der Grund kann leicht getönt sein. Gestalt der Flecke wie bei allen übrigen Arten, ebenso die Verteilung auf der Oberfläche. —  $k = 1,36$ . (Taf. 10, Fig. 16.)

*Colluricincla woodwardi woodwardi*. Nach CAYLEY (aus H. L. WHITE, Emu 14, S. 58, 1914, u. MATHEWS Bd. 10, 1923, S. 302) perl- oder rahmweiß mit schwärzlichen, braunen und schiefergrauen Fleckchen und Blattern besonders am breiteren Ende, also wohl gleichfalls ähnlich *C. harmonica*, aber nach WHITE mit weniger und größeren Flecken. —  $k = 1,41$ .

*Pitohui dichrous*. Nach RAND & GILLARD (Handbook of New Guinea birds. London & New York, 1967, S. 437) werden 1 oder 2 Eier in ein Napfnest gelegt. Sie sind rahmfarben oder rötlich steinfarben. —  $k = 1,43$ .

*Pitohui ferrugineus leucorhynchus*. Wie die folgende Rasse. —  $k = 1,50$ .

*Pitohui ferrugineus clarus*. Auffallende, ganz eigenartige Eier infolge ihre sonst nur selten vorkommenden graurötlichen bis rosabraunen Grundes mit isoliert stehenden rundlichen, kleinen und großen, tief purpurbraunen bis fast schwarzen Blattern, die trotz heller brauner Umschattung scharf abgesetzt erscheinen. Dazwischen einige verloschen schiefergraue Unterflecke, alle am dicken Ende etwas größer und zahlreicher als auf der übrigen Oberfläche. Die Grundfarben können auch mehr ins Kupferfarbige ziehen oder weinrötlich sein, die Flecke auch weniger rund und etwas verwischt. Die Eigestalt weicht nicht viel von der Ellipse mittlerer Achsenverhältnisse ab ( $k = 1,50$ ). Die im Gegensatz zur Außenfärbung hellorange bis gelb durchscheinende Schale zeigt unter der Lupe trotz erheblichen Glanzes ein gröberes Korn als bei den anderen Arten der Unterfamilie infolge vieler tiefer Grübchen und deutlicher Poren. Auch das von RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 343, 1942) beschriebene Ei von S-Neuguinea ist nelkenrötlich und trägt zahlreiche große erdbraune Ober- und graue Unterflecke überall, vor allem aber am stumpfen Ende. Das Ei der Nehr Korn-Sammlung aus „Deutsch-Neuguinea“ könnte einer Übergangspopulation zwischen *P. f. clarus* und *holerythrus* (Salvadori), der Japen und N-Neuguinea ostwärts bis fast zur Astrolabe-Bei bewohnt, gehören. Es mißt  $34,8 \times 24,3 = 0,63$  g.

Recht ähnliche Färbung zeigen im Britischen Museum die Eier des Paradiesvogels *Manucodia jobiensis*. Dort lagen 1934 gleiche, offenbar irrtümlich, als von *Paradisaea raggiana* bezeichnete Eier.

*Pitohui nigrescens schistaceus*. Das einzige bekannte Ei, das durch Shaw-Mayer ins Britische Museum kam, ist nach PARKER (Emu 71, S. 86, 1971) ziemlich glänzend und tief nelkenrötlich mit etwas gelbbraunlichem Anflug. Darauf stehen zahlreiche kleine dunkelrötlichbraune und purpurne Flecke und Flatschen. Wahrscheinlich bestätigt sich nach diesem Fund laut PARKER die Bestimmung eines Eies von Aroa, das Weiske sammelte, und das blasser und weniger dicht gezeichnet ist, sowie eines zweiten Eies, vom Owen-Stanley Gebirge, das zusätzlich schwarze Flatschen in einer Zone um den stumpfen Pol zeigt und ursprünglich bei *Parotia lawesi* untergebracht war. Beide wurden einzeln in die Liste aufge-



nommen, zumal sich aus dem einzigen vorliegenden Weibchengewicht (GILLIARD & LECROY 1969, S. 62) ergibt, daß das letzte Ei ein RG von  $14,5\%$ , das vom Aroa sogar  $15,4\%$  erreicht, gegen  $RG = 12,5$  beim ersten Ei. Immerhin, möglich ist solche Abweichung durchaus. —  $k = 1,47$  (bzw.  $1,35$  bzw.  $1,36$ ).

*Turnagra capensis capensis*. Die Eier dieses an unsicherer Stellung hier untergebrachten Vogels ähneln Piroleiern (*Oriolus oriolus*), sind aber rundlicher und glanzlos ( $k = 1,34$ ). OLIVER schildert ein Zweiergelege dieser fast ausgestorbenen Art als weiß mit kleinen und größeren hellen und dunklen braunen Flecken, die sehr verstreut stehen, aber am stumpfen Ende eine Zone bilden. Nach FALLA, SIBSON & TURBOTT (A field guide to the birds of New Zealand and outlying islands, London, 1966, S. 240) ist der Grund nelkenrötlichweiß und die Fleckung auch schwarz. Zuweilen sind am stumpfen Pol purpurne Flatschen eingemengt. Das Napfnest aus Zweigen und Moos verrät ebensowenig wie das Ei etwas über die systematische Stellung der Piopio. Sie wird oft in eine besondere Familie oder in die Familie Callaeidae gestellt und damit wie die Paradiesvögel nahe bei den Rabenartigen Vögeln untergebracht.

Das im Museum Wien dieser Art zugeschriebene, einfarbig bläulichweiße Ei, das auch ebenso durchscheint und Längsrillen zeigt ( $29,0 \times 21,4 = 0,44$  g), ist offenbar eins vom Star (*Sturnus vulgaris*), der in Neuseeland eingebürgert wurde.

	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Melaenornis chocolatina chocolatina</i> (Rupp.) (nach V. ERLANGER 1905)	22,0	15,5	0,145	0,072	2,76	5,3%	S-Eritrea u. Abessinien (außer W) (= <i>Dioptrornis</i> ; = <i>Bradornis</i> ) (Ei von Harar)
2 <i>Melaenornis chocolatina nyikensis</i> (Shelley) 22,7 × 16,0 — 16,3 (nach LYNES 1934)	22,7	16,2	—	—	3,13	—	Gebirge in Tanganjika (außer N) u. N-Malawi (= Niassaland) (= <i>Dioptrornis</i> ; = <i>Bradornis</i> )
2 <i>Melaenornis ardesiac</i> Berlioz (nach PRIGOGNE 1971)	~ 23,0	~ 15,0	—	—	~ 2,71	—	NO-Kongo, W-Uganda (Eier von Irombwe)
4 <i>Melaenornis edoloides edoloides</i> (Sws.) 21,9 — 22,3 × 14,6 — 16,0 = 0,145 — 0,165 g	22,2	15,2	0,155	0,078	2,68	5,8%	Vom Senegal bis W-Kamerun (Serte; Nigeria)
2 <i>Melaenornis edoloides lugubris</i> (Müller) 20,8 — 21,5 × 15,2 — 15,3 = 0,12 — 0,14 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	21,1	15,2	0,132	0,069	2,56	5,2%	N- u. W-Abessinien, Uganda, W- Kenia, NW-Tanganjika bis Ubangi-Schari (Kreuger: 1/2 von Entebbe)
2 <i>Melaenornis pammelaena tropicalis</i> (Cab.) 22,2 × 15,6; 22,1 × 15,8 (n. DE BOURNON- VILLE, briefl.)	22,2	15,7	—	—	2,81	—	Kenia und Tanganjika
99 <i>Melaenornis pammelaena pammelaena</i> (Stanley), ( <i>polioptyna</i> Lawson?) u. <i>atra</i> (Sundev.) 17,8 — 24,0 × 14,8 — 17,8 (nach ROBERTS 1957, 1970, JAMES 1970, BELCHER, PRIEST, CHUBE)	21,5	15,9	—	—	2,77	—	<i>pammelaena</i> : N-Portug. O-Afrika, S-Tanganjika, S-Niassaland <i>polioptyna</i> : W-Tanganjika, N- u. Plateau von S-Rhodesien <i>atra</i> : S-Rhodesien u. S-Portug. O-Afrika süd-w. bis O-Kapland <i>silens</i> : Oranje Freistaat, Inneres Natal, SO-Transvaal
80 <i>Sigelus silens silens</i> (Shaw) u. <i>lawsoni</i> (Clancey) 20,1 — 24,2 × 15,0 — 17,0 = 0,14 — 0,17 g (50 n. ROBERTS 1957, 15 n. JAMES 1970)	21,4	15,9	0,155	0,081	2,75	5,8%	<i>lawsoni</i> : W-Transvaal, O-Bots- wana, N-Kapland (= <i>Bradornis</i> , jetzt meist zu <i>Melaenornis</i> )
8 <i>Fraseria ocreata prospora</i> Oberholser 22,4 — 24,0 × 15,7 — 17,0 = 0,18 — 0,21 g — <i>Fraseria ocreata ocreata</i> (Strickl.) (nach BATES)	23,8 21,0	16,7 17,0	0,20 —	0,092 —	3,55 3,15	5,6% —	Liberia, Elfenbeinküste, Ghana S-Nigeria bis N-Kongo (Eier aus Kamerun)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Bradornis semipartitus orleansi</i> Rothschild. (nach NEUMKORN)	20,5	14,5	—	—	2,28	—	S-Sudan (bei NEUMKORN: <i>Cassinia</i> ; = <i>Empidonax</i> )
4 <i>Bradornis semipartitus kavirondensis</i> Noum.	22,7	15,3	—	—	2,78	—	SO-Sudan, Uganda, W-Kenia, N-Tanganjika
22,5—23,0 × 15,0—15,5 (nach M. DUBOIS, Ool. Rec. 25, S. 10, 1949)							
1 <i>Bradornis pallidus modestus</i> Shelley (Sammlung Nehrkor)	19,3	14,2	0,140	0,093	2,06	6,8%	Portug. Guinea ostw. bis SW-Kamerun (Ei von Togo)
11 <i>Bradornis pallidus nigeriae</i> Rehw.	19,2	14,0	—	—	2,04	—	Gambia bis Zentral-Afrikanische Republik
17,9—20,0 × 13,3—14,7 (nach JOURDAIN; 7 u. SEGLIE 1940)							(Eier von N-Nigeria)
8 <i>Bradornis pallidus pallidus</i> (v. Müll.)	19,4	14,1	0,097	0,062	2,01	5,9%	S-Sudan (außer SO), W-Abyssinien, NW-Uganda
19,0—19,8 × 13,6—14,6 = 0,085—0,100 g							
1 <i>Bradornis pallidus subularis</i> Sharpe (nach SEGLIE 1943)	20,0	14,9	—	—	2,31	—	O-Afrika von SO-Sudan bis S-Rhodesien, Katanga, nach W bis Kasai (bei SEGLIE: <i>sundelicus</i> van Som.)
7 <i>Bradornis pallidus murinus</i> Finsch & Hurl. (u. <i>subularis</i> Sharpe?)	19,4	14,6	0,120	0,074	2,16	5,7%	N-Portug. O-Afrika, Niassaland, Kongo, Sambia, S-Rhodesien, Angola, SW-Afrika
17,8—21,0 × 13,2—15,5 = 0,115—0,135 g							
2 <i>Bradornis microgynchus</i> Rehw.	19,1	14,9	—	—	2,23	—	(Eier: Niassaland, S-Rhodesien)
19,0 × 14,8; 19,3 × 15,0 (u. BECHLER 1942)							
16 <i>Bradornis phantus</i> Sharpe	18,9	13,9	0,113	0,073	1,92	5,9%	NO-Afrika von Abyssinien u. Somalia bis Niassaland
16,1—20,0 × 12,5—14,5 = 0,09—0,14 g (nach V. BECHLER 1905)							
2 <i>Bradornis infusatus namaquensis</i> Macdonald	23,0	16,3	0,177	0,080	3,20	5,5%	Mittel-, S- u. SW-Abyssinien (bei V. BECHLER: <i>B. griseus erythræa</i> Rehw.) (Eier vom Guraland)
22,4 × 16,2—0,172 g; 23,6 × 16,4 = 0,182 g (nach HOESCH & NIETHAMMER 1940)							
							SW-Afrika (außer NW) u. SW-Botsuana (bei HOESCH & NIETHAMMER: <i>bequaertensis</i> Sousa) (Eier vom Damaland)

	A	B	g	d	G	Rg	
32 <i>Bradornis infuscatus seimundi</i> (Og.-Grant) 21,6—25,9 × 16,3—17,9 (nach JAMES 1970)	24,1	17,1	—	—	3,61	—	Inneres von W-Kapland von Kimberley bis Somersset East
6 <i>Bradornis infuscatus infuscatus</i> (Smith) [u. <i>seimundi</i> (Smith)?] 22,9—25,3 × 16,1—17,8 = 0,19—0,22 g (Sammlung Nehr Korn, CAT. BRIT. MUS.)	23,8	16,8	0,200	0,085	3,52	5,7%	W-Kapland zwischen Oliphants- u. Oranje Fluß
15 <i>Bradornis mariquensis vinaceus</i> LAWSON u. <i>acaciae</i> Irwin 18,9—20,9 × 14,0—14,9 = 0,11—0,13 g (nach HOESCH & NIETHAMMER 1940)	20,0	14,5	0,122	0,072	2,22	5,5%	<i>vinaceus</i> : S-Damaraland, NW-Kapland <i>acaciae</i> : SW-Afrika vom Kaokoveld bis Rehoboth (bei HOESCH & NIETHAMMER: <i>mariquensis</i> Smith; jetzt z. T. zu <i>Melaeornis</i> ) N-Kapland, S-Betschuanaland, W-Transvaal
50 <i>Bradornis mariquensis mariquensis</i> A. Smith 18,5—21,0 × 13,2—15,3 (nach ROBERTS 1957, S. 355)	19,9	14,4	—	—	2,18	—	
32 <i>Ochroneta nigrorufa</i> (Jerdon) 16,8—19,2 × 13,0—14,5 = 0,09—0,10 g (nach BAKER; 2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	18,4	13,1	0,091	0,064	1,70	5,3%	SW der Halbinsel Indien (manchmal zu <i>Muscicapa</i> ) (Kreuger: 1/2 von den Nilgiris)
2 <i>Dendrobiaestes basilanica samarensis</i> Bourne & Wore. 18,8 × 13,2; 19,0 × 14,0 (CAT. BRIT. MUS.)	18,9	13,6	—	—	1,83	—	Inseln Samar u. Leyte (Philippinen) (auch zu <i>Muscicapula</i> u. <i>Muscicapula</i> ) Java (auch zu <i>Muscicapula</i> )
14 <i>Dendrobiaestes dumetoria dumetoria</i> (Wallace) 17,2—19,7 × 12,2—13,4 = 0,07—0,08 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	18,4	12,9	0,075	0,054	1,60	4,7%	



	A	B	g	d	G	Rg	
70 <i>Ficedula albicollis albicollis</i> Temm. 15,6—18,7×12,5—14,6 = 0,08—0,10 g	17,3	13,3	0,088	0,065	1,60	5,5%	S-Schweden, Mitteleuropa (lokal), Schweiz, Österreich, Ungarn, SO-Europa (Galizien, S-Rußland) (= <i>collaris</i> (Bechst.); = <i>Muscicapa</i> )
2 <i>Ficedula albicollis semitorquata</i> (Homeyer) (nach NEHRKORN)			(wie <i>hypoleuca</i> )				Griechenland, Kaukasus, Kleinasien, Palästina, Iran
32 <i>Ficedula zanthopygia</i> (Hay) 16,5—19,0×12,2—14,9 = 0,075—0,100 g (5 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	17,6	13,4	0,088	0,066	1,58	5,6%	O-Mongolei, S-Transbaikalien, Amur-Gebiet, Ussuri, China S bis Szetschwan u. Jangtse-Gebiet (= <i>tricolor</i> Hartl.; = <i>Xanthopygia</i> ; = <i>Muscicapa</i> ) (Kreuger: c/5 Ussuriland)
16 <i>Ficedula narcissina narcissina</i> (T.) 16,5—18,1×12,5—14,5 = 0,09—0,11 g (5 n. NETSCHAEW 1969, S. 151; 5 n. R. KREUGER, briefl.)	17,8	13,7	0,095	0,068	1,70	5,5%	Japan, Sachalin (Ussuri), N-Hopeh (= <i>Xanthopygia</i> ; = <i>Muscicapa</i> ) (Kreuger: c/5 Japan)
18 <i>Ficedula mugimaka</i> (T.) 16,0—19,5×12,2—13,9 = 0,080—0,105 g (2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	17,3	13,1	0,089	0,064	1,56	5,5%	S-Sibirien von NO-Altai bis zum unteren Amur, Sachalin, Ussuriland, N-Mandschurei (bei NEHRKORN: <i>Poliomias tuteola</i> (Pall.); = <i>Muscicapa</i> ) (Kreuger: 1/2 Mandschurei)
225 <i>Ficedula parva parva</i> Bechst. 14,5—18,4×12,0—13,7 = 0,050—0,090 g	16,6	12,9	0,075	0,060	1,45	5,2%	Jugoslawien, S-Holstein u. SO-Schweden, S-Finnland ostw. bis etwa zum Ural (= <i>Siphia</i> ; = <i>Muscicapa</i> )
3 <i>Ficedula parva albicilla</i> Pallas 17,0—18,2×12,8—13,7 (nach TACZANOWSKI, BAKER, NEHRKORN)	17,5	13,2	0,085	0,062	1,60	5,3%	N-Asien vom Ural bis Kamtschatka, südwl. bis S-Ural, N-Iran, Transkaspien, N-Mongolei, Baskal, Amurland, selten Ussuriland (= <i>Siphia</i> ; = <i>Muscicapa</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
55 <i>Picedula parva subrubra</i> (Hartl. & Steinb.) 14,9—17,3 × 12,0—13,1 = 0,070—0,075 g	16,1	12,3	0,072	0,062	1,28	5,6%	NW-Himalaja O bis Garhwal, selten bis S-Tibet u. Ladakh (= <i>hyperphra</i> (Cub.))
26 <i>Picedula strophilata strophilata</i> (Hodges.) 17,0—19,2 × 13,0—14,6 = 0,10—0,11 g (3 Eier n. R. Kreutzer, briefl.)	18,1	13,6	0,108	0,071	1,75	5,5%	Himalaja (Kaschmir bis O-Assam), W-China O bis Tsinling Berge, N-Burma S bis Chin Berge (= <i>Siphia</i> ) (Kreuger: e/3 Kaschmir)
3 <i>Picedula strophilata fuscapularis</i> (Baker) (nach ROBINSON aus BAKER)	19,0	13,5	..	..	1,82	..	S-Annam (= <i>Siphia</i> ; <i>Muscicapula</i> )
3 <i>Anthus moniliger moniliger</i> (Hodges.) 17,2—18,8 × 13,5—14,2 = 0,085—0,100 g	18,0	13,8	0,092	0,063	1,80	5,1%	Nepal, Sikkim u. N-Assam (= <i>Muscicapula</i> )
22 <i>Anthus moniliger leucops</i> (Sharpe) 17,2—19,7 × 13,2—14,8 = 0,085—0,110 g	18,3	13,8	0,097	0,066	1,83	5,3%	Assam (Mishni Berge u. S-Assam), Burma (S bis Chin Berge u. Karenii) (= <i>Muscicapula</i> )
30 <i>Muscicapula westermanni westermanni</i> (Sharpe) 14,1—16,1 × 11,2—12,3 (nach BAKER)	15,1	11,5	..	..	1,05	..	Assam, Burma, Yunnan, Malayische Halbinsel, Thailand, N-Sumatra, Borneo
2 <i>Muscicapula westermanni basseti</i> (Finsch) (nach HALLERBERGERS & HOOGHERWALL 1967)	15,8	12,4	0,060	0,052	1,27	4,7%	S-Sumatra, Java, Bali (= <i>Muscicapula</i> ) (Eier von Java)
120 <i>Muscicapula superciliaris superciliaris</i> (Jerd.) 14,2—17,9 × 11,5—13,8 = 0,05—0,08 g	16,0	12,2	0,059	0,052	1,24	4,8%	NW-Himalaja O bis Kumaon (= <i>Muscicapula</i> ) (Kreuger: e/4 Kaschmir)
1 <i>Muscicapula superciliaris aestiva</i> (Gray) (Sammlung Neukors)	18,5	13,6 (nach BAKER wie <i>s. superciliaris</i> )	0,085	0,057	1,78	4,8%	Nepal bis Assam, Ober-Burma, Yunnan (= <i>Muscicapula</i> )
100 <i>Muscicapula tricolor tricolor</i> (Hodges.) 14,7—17,5 × 11,5—12,7 = 0,055—0,070 g	15,8	12,1	0,061	0,054	1,22	5,0%	Himalaja vom Indus bis Mittel-Nepal (= <i>Digena leucomelanura</i> Hodges.; <i>cygnis</i> ; <i>Muscicapula</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
20 <i>Musciapula tricolor minuta</i> (Hume) 13,1—17,2 × 10,8—13,0 (nach BAKER)	15,8	12,0	—	—	1,18	—	O-Nepal bis Assam, SO-Tibet, S-Szetschwan, Burma, N-Thailand [= <i>cerviniventris</i> (Sharpe); = <i>Musciapula</i> ]
8 <i>Musciapula sapphira</i> (Blyth) 13,8—18,7 × 11,2—13,6 = 0,065—0,095 g	17,4	12,7	0,080 (siehe Text)	0,062	1,47	5,4%	O-Nepal, Sikkim, O-Bengalen, Assam, Yunnan, N-Burma (hier brütend?) (= <i>Musciapula</i> ; = <i>Cyornis</i> )
14 <i>Cyanoptila cyanomelana cyanomelana</i> (Temm.) 18,7—22,3 × 15,1—16,5 = 0,12—0,17 g (4 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	19,6	15,9	0,143	0,078	2,62	5,4%	Japan, Korea (= <i>Musciapula bella</i> Hay) (Kreuger: c/4 vom Fudschijama)
5 <i>Cyanoptila cyanomelana cumatilis</i> Thayer & Bangs (NEBKORN u. CAT. BRIT. MUS.)			(wie <i>cyanomelana</i> )				Ussurien, Amurgebiet, Mandschurei (bis Hopeh) (= <i>Musciapula</i> )
60 <i>Cyornis rubeculoides rubeculoides</i> (Vig.) 15,5—20,3 × 13,5—15,5 = 0,09—0,12 g	18,7	14,3	0,100	0,064	1,99	5,0%	Himalaja O bis Assam, Chin Berge in Mittel-Burma (= <i>Musciapula</i> )
6 <i>Cyornis rubeculoides diadema</i> (Salvad.) 16,9—17,4 × 13,8—14,1 = 0,08—0,09 g (nach BAKER, 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,2	13,9	0,085	0,062	1,73	5,2%	Burma (Schan Staaten) S bis S-Tenasserim (Thailand) (Kreuger: c/3 S-Schan Staaten)
44 <i>Cyornis banyumas magnirostris</i> (Blyth) 17,1—20,4 × 13,5—15,2 = 0,10—0,13 g	19,0	14,5	0,115	0,071	2,04	5,6%	Nepal, Sikkim, Assam
10 <i>Cyornis banyumas whitei</i> Harington 17,9—20,5 × 14,0—15,2 (nach BAKER)	18,6	14,5	—	—	2,05	—	Bhamo in NO-Burma, O bis Yunnan, Thailand, Laos, S bis Tenasserim
73 <i>Cyornis banyumas cantatriz</i> (T.) 16,4—22,7 × 13,5—15,8 = 0,09—0,13 g (nach HOOGWERF; HELLERKERS & HOOGWERF 1967)	20,1	14,8	0,112 (siehe Text)	0,064	2,30	4,9%	W-Java (= <i>Musciapula banyumas tiga</i> Deignan)



	A	B	g	d	G	Rg	
4 <i>Cypornis bangyanus bangyanus</i> (Horsf.) 17,5—20,5 × 12,7—14,9 = 0,09—0,13 g (nach Sammlung NEUKORN u. BECKSTEIN 1859)	19,6	14,2	0,120	0,073	2,07	5,8%	Mittel- u. O-Java (= <i>Muscicapra</i> )
3 <i>Cypornis tureasa rapulensis</i> (Oberh.) u. <i>tureasa</i> (Brüggemann) 19,0—19,5 × 14,0—14,5 = 0,11—0,13 g	19,3	14,3	0,120	0,074	2,07	5,8%	<i>rapulensis</i> : Molukka, Sumatra, W.- Borneo <i>tureasa</i> : O-Borneo (= <i>Muscicapra elegans</i> T.) Ceylon
11 <i>Cypornis tickelliae jerdoni</i> Holdsworth 18,6—20,1 × 14,1—15,1 = 0,105 g (nach BAKER; 2 u. R. KERNER, briefl.)	19,0	14,7	0,105	0,068	2,15	5,4%	(bei BAKER: <i>Muscicapra</i> ; <i>Muscicapra t. nesara</i> (Oberh.)
87 <i>Cypornis tickelliae tickelliae</i> (Blyth) 16,5—19,8 × 13,2—15,3 = 0,09—0,12 g 3 <i>Cypornis tickelliae sumatrensis</i> (Sharpe)	18,4	14,2	0,105	0,068	1,94	5,4%	Indien, Assam, Burma (außer S?) (= <i>Muscicapra</i> ; <i>Muscicapra</i> ) S-Burma (Tenasserim), Malayische Halbinsel, S-Thailand, Indochina (Eier von Tenasserim) Philippinen außer Luzon, Marinduque, Mindoro (= <i>Muscicapra</i> ) (Eier von den Sulu Inseln)
2 <i>Cypornis rufigaster philippinensis</i> (Sharpe) 20,3 × 14,4 0,125 g; 20,5 × 15,0 0,125 g (Sammlung NEUKORN)	20,4	14,7	0,125	0,071	2,30	5,4%	
14 <i>Cypornis anticolor anticolor</i> (Blyth) 21,5—24,2 × 16,8—18,1 (nach BAKER)	22,4	17,5			3,41		Himalaja (Garhwal, Nepal, Sikkim bis O-Assam), S-China (Kwangsi) (= <i>Muscicapra</i> ; = <i>Muscicapra</i> ) <i>poliognys</i> : Nepal-Tera bis Bhutan, Assam (Garo-, Khasia Berge), W-Burma (Arakan)
40 <i>Cypornis poliognys poliognys</i> Brooks u. <i>cachariensis</i> (Mud.) 16,8—20,4 × 13,4—16,0 0,085—0,120 g (nach BAKER, NEUKORN)	18,5	14,6	0,102	0,064	2,06	5,0%	<i>cachariensis</i> : Assam (N des Brahmaputra), S bis Naga Berge, Cachar u. N-Burma (bei BAKER: <i>Olegornis olivaceus poliognys</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
45 <i>Cyornis pallipes</i> (Jerd.) 19,4—22,0 × 14,6—16,5 = 0,125—0,160 g	20,2	15,5	0,140	0,076	2,55	5,5%	SW-Indien (von Belgaum bis Travancore) (= <i>Muscicapula</i> ; = <i>Muscicapa</i> )
1 <i>Cyornis conerda cyanea</i> Hume (nach BAKER)	23,9	18,0	—	—	4,10	—	Assam (= <i>Muscicapula</i> ; = <i>Muscicapa</i> )
14 <i>Niltava sundara whistleri</i> Tiech. 19,7—22,0 × 15,0—16,0 (nach BAKER)	20,7	15,9	—	—	2,67	—	Himalaja (Murree bis Kumaon) [bei BAKER irrig: <i>fastuosa</i> (Lesson)]
100 <i>Niltava sundara sundara</i> Hodgs. 19,7—22,2 × 14,6—16,8 = 0,12—0,17 g	21,4	15,8	0,145	0,073	2,80	5,2%	Nepal, Assam, Burma, Tenasserim, N-Thailand
125 <i>Niltava macgrigorinae macgrigorinae</i> (Burton) u. <i>signata</i> (Horsf.) 16,0—20,0 × 13,0—15,0 = 0,08—0,11 g	18,5	14,0	0,095	0,063	1,78	5,0%	(auch zu <i>Muscicapula</i> ) <i>macgrigorinae</i> : Himalaja von Musorie bis Nepal <i>signata</i> : Himalaja von Darjeeling u. Sikkim O, Burma, Tenasserim, Thailand
110 <i>Niltava grandis grandis</i> (Blyth) 20,0—26,7 × 17,0—19,0 = 0,16?—0,23 g (n. BAKER; HARRISON & PARKER 1966)	24,7	18,0	0,190 (siehe Text)	0,077	3,90	4,9%	(= <i>Muscicapa</i> ) Nepal, Sikkim, Bhutan, Assam, N. u. O-Burma (Chin Berge) (auch = <i>Muscicapula</i> )
8 <i>Rhinomyias olivacea olivacea</i> (Hume) 16,7—19,7 × 13,2—14,3 = 0,10—0,11 g (nach HOOGWERF; HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	18,2	13,8	0,104	0,071	1,81	5,8%	Java
3 <i>Rhinomyias umbratilis</i> Strickl. 17,0—18,3 × 14,0 (CAT. BRIT. MUS.)	17,8	14,0	—	—	1,85	—	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo [= <i>pectoralis</i> (Salvad.)] (Eier vom Kina Balu)
2 <i>Rhinomyias ruficauda albigularis</i> Bourne & Worcester 22,1 × 16,5; 22,6 × 16,5 (CAT. BRIT. MUS.)	22,4	16,5	—	—	3,20	—	Philippinen (Guimaras, Negros) (Eier von Negros)

	A	B	g	d	C	Rg	
2 <i>Blinomys gularis gularis</i> Sharpe 22,9 × 15,7; 22,9 × 16,5 (Jap. Burr. Mus.)	22,9	16,1			3,10		Kina Balu auf Borneo
14 <i>Evangias ceylonensis</i> (Gray) 17,2 (immad), 18,4 22,2 × 13,1 16,0 0,07 0,08 g (3 Eier n. R. KREUTER, briefl.)	20,1	14,4	0,075	0,053	2,22	4,4%	Ceylon [ = <i>Muscicapa sordida</i> (Walden)]
91 <i>Evangias indigo</i> (Horsf.) 18,8 21,9 × 13,1 - 15,6 = 0,08 0,11 g (20,16 g) (HOCKENWIEB; HOLLERREKES & HOCKENWIEB 1967, S. 130 f.)	20,6	14,3	0,120	0,068	2,27	5,3%	Java ( = <i>Stoparola</i> , auch <i>Muscicapa</i> )
65 <i>Evangias albicinctata</i> (Jerd.) 18,4 - 22,0 × 14,0 - 16,0 = 0,08 0,11 g (nach BAKER; 5 n. R. KREUTER, briefl.)	19,9	14,8	0,098	0,057	2,30	4,3%	S-Indien (Nilgiris, Travancore, S-Malabar ( <i>Muscicapa</i> ) (Kreuger; 4/3 Travancore, 1/2 Nilgiris)
200 <i>Evangias thalassina thalassina</i> (Sw.) 17,0 - 22,0 × 13,2 - 16,0 = 0,08 0,13 g <i>Evangias thalassina thalassoides</i> (Cub.) (nach BAKER)	19,3	14,6	0,100	0,061	2,15	4,7%	Indien (ohne den S), Burma (außer S-Tenasserim) ( = <i>Muscicapa</i> ) S-Tenasserim, Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo Von Ghana bis Somalia, SW-Australien (Eier von N-Kamerun)
2 <i>Muscicapa gambaga</i> Alexander 17,5 × 13,0; 15,5 × 13,0 (nach BAYNES 1927)	16,5	13,0		(wie <i>thalassina</i> )	1,46		
20 <i>Muscicapa russina</i> Heine 17,3 - 20,1 × 12,8 - 15,4 = 0,115 0,135 g (z. T. nach STERLE 1950)	18,8	13,7	0,120	0,074	2,06	5,8%	Liberia bis Uganda, N-Angola, Kongo ( = <i>M. lugens</i> Harl.; <i>Alseodactylus</i> ) (Eier von S- u. N-Kamerun)
2 <i>Muscicapa aquatica infulata</i> Harl. 17,0 17,5 × 12,0 (nach JACKSON aus CHAPIN 1953, S. 637)	~ 17,0	~ 12,6			~ 1,27		Zentral-Afrika (Sudan bis N-Rhodesien) ( = <i>Alseodactylus</i> ) (Eier von Uganda)
1 <i>Muscicapa adusta minima</i> Houghlin (nach STERLE 1943)	17,4	12,9			1,52		Erilren u. Abessinien (bei STERLE; <i>Alseodactylus minimus</i> <i>neumannianus</i> Grote)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Muscicapa adusta subtilis</i> (Grote) 15,3—18,0 × 11,5—13,0 (nach CHAPIN 1953, 5 n. PRIGOGINE 1972)	16,7	12,5	—	—	1,37	—	O-Kongo (Eier von Kivu).
9 <i>Muscicapa adusta fuellborni</i> (Rchw.) u. <i>subadusta</i> (Shelley) LYNES 1934, BENSON 1944	17,9	13,3	—	—	1,67	—	<i>fuellborni</i> : Teile von Mittel- u. S- Tanganjika <i>subadusta</i> : Niassaland (= <i>Alseonax</i> )
16 <i>Muscicapa adusta fuscata</i> Sundev. u. <i>adusta</i> (Boie) 17,0—18,5 × 12,7—14,0 = 0,08—0,10 g (nach NEHRKORN, ROBERTS 1940, PRIEST, CHURR, 3 n. JAMES 1970, 3 n. R. KREUGER, briefl.)	17,6	13,4	0,089	0,064	1,66	5,40%	<i>fuscata</i> : O-Kapland, Natal, Swasi- land, O-Transvaal <i>adusta</i> : S-Rhodesien [Kreuger: c/3 von Bedford (Kapland)]
494 <i>Muscicapa striata striata</i> (Pall.) 16,5—21,0 × 12,5—15,0 = 0,085—0,120 g (94 n. HEILEBREKERS briefl., 100 n. VERHEYEN, Bull. Inst. Sci. Nat. Bel- gique 25, nr. 29, S. 6, 1949, s. a. VER- HEYEN 1967, S. 263)	18,7	14,0	0,109	0,071	1,92	5,7%	Europa (von N-Skandinavien u. Archangel bis zum Mittelmeer), Kleinafrika (= <i>grisola</i> L.)
55 <i>Muscicapa striata neumanni</i> Poche u. <i>sarudnyi</i> Smigarewski 17,0—21,0 × 12,9—15,4 × 0,09—0,13 g	18,3	14,2	0,110	0,072	1,94	5,7%	Kreta, Cypern, Kleinasien, Palä- stina, Iran, Kaukasus, Trans- kaspien, W-Sibirien bis Altai <i>sarudnyi</i> : Afghanistan, Turke- stan, NW-Himalaja Balearen
19 <i>Muscicapa striata balearica</i> Jordans 17,6—20,4 × 13,8—14,7 (nach JOUR- DAIN)	19,0	14,1	—	—	2,00	—	Korsika, Sardinien (Kreuger: 1/3 Korsika)
3 <i>Muscicapa striata tyrrenica</i> Schiebel 17,9—19,3 × 14,5—14,6 = 0,10—0,11 g (nach R. KREUGER, briefl.)	18,6	14,5	0,108	0,068	2,04	5,3%	

	A	B	g	d	C	Rg	
60 <i>Muscivora sibirica gulmeri</i> Baker 15,0—17,1 × 11,6—12,8 = 0,05—0,07 g	16,4	12,1	0,060	0,062	1,23	4,9%	NW-Himalaja von Afghanistan u. Beludschistan bis Kaschmir u. Garhwal (= <i>Hemischelidon</i> )
6 <i>Muscivora sibirica caradada</i> (Pennard) u. <i>radshchiddi</i> Baker (nach BAKER u. NEHREKORN)	17,1	12,2			1,33		<i>caradada</i> : Nepal, Sikkim, Bhutan <i>radshchiddi</i> : Assam, SO-Tibet, N-Szechuan bis Yunnan u. NO-Burma (= <i>fuliginosa</i> Hodges.; = <i>Hemischelidon</i> )
32 <i>Muscivora sibirica sibirica</i> Gm. 15,8—18,6 × 12,2—14,2 = 0,07—0,08 g (n. TACZANOWSKI BZW. DEMENTIEW u. a. 1954, S. 64, NEHREKORN; 5 n. R. KUDACHIK, briefl.)	17,2	12,9	0,075	0,057	1,51	4,8%	N-Mongolei, O-Sibirien O vom Altai bis Kamtschatka, Korea u. Japan (bis Honko südsw.) (= <i>Hemischelidon</i> ) (Kreuger: c/5 Japan)
2 <i>Muscivora grisicollis</i> Swinhoe (nach Mus. Dresden u. NEHREKORN)	17,0	12,3	0,070	0,057	1,35	5,2%	Kamtschatka, Sachalin, O-Mandschurei, Ussuriiland (= <i>Hemischelidon</i> )
70 <i>Muscivora latirostris latirostris</i> Raffles 15,4—18,8 × 11,9—14,2 = 0,065—0,095 g	17,0	13,0	0,080	0,062	1,50	5,3%	S-Sibirien O vom Jenissei, N-Mongolei, Sachalin, Mandschurei, Korea, N-Japan, isoliert Nepal u. N-Kanari im W der Halbinsel Indien (= <i>Alseonax</i> )
10 <i>Muscivora mullai mullai</i> Layard 15,5—19,0 × 13,0—15,0 (nach BAKER, NEHREKORN, CAPP. BRIEF, Mus.)	17,2	13,5			1,65		Sikkim, Assam, N-Burma, SW-China (= <i>Alseonax</i> ) (Elev von Assam)
45 <i>Muscivora ruficauda</i> Sws. 15,6—19,0 × 12,1—13,7 = 0,06—0,095 g	17,2	13,0	0,080	0,061	1,52	5,3%	O-Uzbekistan u. Tadschikistan, NW-Himalaja von Simla bis Mittel-Nepal (= <i>Alseonax</i> )
17 <i>Muscivora ferruginea</i> Hodges. 17,0—18,5 × 12,5—14,5 (nach BAKER, NEHREKORN, YAMASHINA)	17,7	13,4	0,082	0,059	1,65	5,0%	Himalaja, Assam, N-Burma, Szechuan, Kansu und Taiwan (= <i>eburiceps</i> (Sharpe); = <i>rufilata</i> (Swinhoe); = <i>Hemischelidon</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
4 <i>Muscicapa sethsmithi</i> (van Someren) 17,0 × 13,5 (BATES); 16,0 × 10,0 (sic) (PRIGOGINE 1953)	16,5	11,8	—	—	1,21	—	Fernando Po, Kamerun bis Gabun, Kasai, W-Uganda (= <i>Alseonax</i> <i>flavipes</i> Bates) (Bates: S-Kamerun. Prigogine: W vom Edward See) <i>cinereola</i> : Ostrand Afrikas (Kenia bis O-Transvaal) <i>imparida</i> : SW-Tanganjika bis N- SW-Afrika u. S-Rhodesien <i>caeruleescens</i> : Natal u. Sululand [= <i>Alseonax cinereus</i> (Cass.)] SO-Nigeria bis Kasai u. O-Kongo, W-Uganda (= <i>Parisoma</i> ) (Prigogine: Eier von Itombwe, O-Kongo) Kamerun bis N-Angola (= <i>Alseonax</i> ; = <i>Pediliorhynchus</i> ) Angola bis W-Tanganjika (Eier von Katanga) Senegal u. N-Angola bis S-Abessi- nien u. Uganda (Eier von Kamerun) O-Kenia bis O-Transvaal u. Swasi- land (= <i>Parisoma</i> ) (Kreuger: c/3 Weenen, Natal = neuer Brutort?) Madagaskar
24 <i>Muscicapa caeruleescens</i> [ <i>cinereola</i> (Finsch u. Hartl.),] <i>imparida</i> Clancey u. <i>caeruleescens</i> Layard 17,3—20,5 × 12,7—15,0 = 0,098—0,125 g (REICHENOW, BENSON, PRIEST)	19,4	14,4	0,114	0,070	2,09	5,0%	
1 <i>Muscicapa griseigularis</i> (Jackson) (nach PRIGOGINE 1971)	~ 20,0	~ 14,0	—	—	~ 2,07	—	
7 <i>Muscicapa comitata comitata</i> (Cassin) 19,0—21,0 × 13,0—13,5 = 0,09—0,10 g — <i>Myoparus boehmei</i> (Rehw.) (nach PRAED & GRANT 1955) — <i>Myioparus plumbeus plumbeus</i> (Hartl.) (CHAPIN 1953 n. BATES)	20,0 ~ 19,0	13,2 ~ 14,0	0,095 —	0,061 —	1,83 ~ 1,95	5,2% —	
6 <i>Myioparus plumbeus orientalis</i> (Rehw. & Neum.) 16,4—17,5 × 12,5—13,4 = 0,08 g (nach ROBERTS 1957; 3 n. R. KREU- GER, briefl.)	17,0	13,1	0,080	0,061	1,52	5,2%	
6 <i>Newtonia brunneicauda</i> (Newton) 16,8—19,5 × 14,0—14,7 (CAT. BRIT. MVS. u. NEHRKOEN)	18,2	14,3	—	—	1,96	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Microeca leucophaea pallida</i> De Vis 16,8—17,8×13,0—14,2 (La Souëf, NORTH, NEUKÖRN)	17,2	13,5	—	—	1,68	—	N-Queensland u. N-Territorium
36 <i>Microeca leucophaea leucophaea</i> (Lath.) 17,3—21,3×13,2—14,8—0,095—0,120 g	18,6	13,9	0,102	0,067	1,88	5,4%	Mittel-Queensland bis Victoria u. Adelaide (Küstengebiet) (= <i>fas-</i> <i>ciatus</i> (Lath.); = <i>victoriae</i> Math.)
2 <i>Microeca leucophaea assimilis</i> Gld. 16,8×13,2; 17,0×13,7 (La Souëf)	16,9	13,5	—	—	1,60	—	SW-Australien ostw. bis zum Imo- <i>ebians</i> (Lath.); = <i>victoriae</i> Math.)
1 <i>Microeca brunicauda</i> Campbell (nach H. L. WURTELL 1915)	19,6	13,7	—	—	1,93	—	von Süd-Australien u. Victoria NW-Australien u. N-Territorium (Ei von Napier Broome Bai)
5 <i>Microeca flavigaster flavigaster</i> Gld. u. <i>terraereginae</i> Math. 17,9—19,6×13,1—13,7 (CAMPBELL, NORTH, NEUKÖRN)	18,8	13,5	—	—	1,80	—	<i>flavigaster</i> : N-Territorium <i>terraereginae</i> : N-Queensland, S bis Bowen, SO-Neuguinea (= <i>flaviventris</i> Salvador.)
14 <i>Eopsaltria georgiana</i> (Qu. & G.) 20,6—24,0×15,0—16,0 (NORTH, CAMP- BELL, SHERVENTY & WURTELL 1967)	21,2	15,5	—	—	2,59	—	SW-Australien (= <i>Quoyornis</i> ; = <i>E. gularis</i> Gray)
12 <i>Eopsaltria australis</i> ( <i>maguirostris</i> Gld.?) u. <i>chrysorrhoa</i> Gld. 20,6—23,4×15,5—18,5 = 0,13—0,17 g	22,3	16,6	0,148	0,074	3,15	4,7%	<i>maguirostris</i> : süd. N-Queensland <i>chrysorrhoa</i> : östl. Queensland u. NO-Neusidwales
59 <i>Eopsaltria australis australis</i> (White) 18,8—23,9×15,0—17,0 = 0,12—0,15 g	21,1	15,9	0,135	0,075	2,73	5,0%	SO-Australien
7 <i>Eopsaltria australis griseigularis</i> Gld. 20,4—22,0×15,5—16,0 (Cat. Berr. Mus., CAMPBELL; 2 u. SHERVENTY & WURTELL)	21,3	15,8	—	—	2,74	—	SW-Australien (Cat. Berr. Mus. errore <i>georgiana</i> (Qu. & G.), bei SHERVENTY & WURTELL als Art abgetrennt)
3 <i>Eopsaltria flaviventris</i> (Sharpe) 17,2—17,8×13,6—14,0 (Cat. Berr. Mus., NEUKÖRN)	17,3	13,9	—	—	1,75	—	Neu Caledonien
11 <i>Pregallasia capito nana</i> (Ramsay) 18,5—21,6×14,0—16,0 = 0,12—0,14 g	20,3	14,9	0,130	0,080	2,30	5,7%	N-Queensland (= <i>Eopsaltria</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
10 <i>Tregellasia capito capito</i> (Gld.) 19,5—21,6×14,2—16,5 = 0,12—0,15 g	20,3	15,3	0,133	0,079	2,45	5,4%	Queensland (N bis Rockhampton), Neusidwales
2 <i>Tregellasia leucops melanogyps</i> (A. B. M.) 19,0—21,0×14,5—16,0 (Sammlung Nehrkorn)	20,0	15,2	—	—	2,40	—	(= <i>Eopsaltria</i> ; = <i>Poecilodryas</i> ) NO-Neuguinea (Cyclophen Gebirge bis Huon Halbinsel) (= <i>Poecilodryas</i> )
1 <i>Tregellasia leucops albifacies</i> (Sharpe) (nach HARRISON & FRITH 1970)	19,5	15,4	—	—	2,40	—	SO-Neuguinea [= <i>Poecilodryas</i> , Brit. Mus.: <i>leucops</i> (Salvad.)]
2 <i>Tregellasia leucops albigularis</i> (R. & H.) (nach NORTON)	19,0	14,3	—	—	2,00	—	Kap York u. N-Queensland ( <i>Poecilodryas</i> )
8 <i>Myiagra ruficallos mimikae</i> Og.-Gr. 18,0—20,0×13,2—15,5 (CAMPBELL, LE SOUËF, NEHRKORN)	18,9	14,1	—	—	1,98	—	NW-Australien bis N-Queensland, Aru Inseln, S-Neuguinea (errore = <i>ruficollis</i> (V.) u. <i>latiro-</i> <i>stris</i> Gld.)
1 <i>Myiagra oceanica freycineti</i> Oust. (nach HARTERT)	19,0	14,6	—	—	2,12	—	Marianen
28 <i>Myiagra oceanica oceanica</i> Pucheran 19,0—22,0×14,5—16,8 = 0,130—0,155 g (21 n. BRANDT 1962, 1 n. R. KREUGER, briefl.)	20,8	15,4	0,145	0,078	2,58	5,7%	Ruk (= Truk) Atoll (Carolinen) (Brandt: 28 c/1 auf 4 Inselchen)
3 <i>Myiagra oceanica pluto</i> Finsch 19,0—22,0×15,0—16,5 = 0,105—0,130 g	20,9	15,7	0,125	0,067	2,65	4,7%	Ponapé (Carolinen)
13 <i>Myiagra cyanoleuca</i> (Vieillot) 18,5—21,1×14,5—15,2 = 0,10—0,14 g	19,8	15,0	0,120	0,069	2,34	5,1%	N-Queensland bis Victoria, Tas- manien (= <i>nitida</i> Gould)
28 <i>Myiagra rubecula concinna</i> (Gld.), <i>yorki</i> Math. u. <i>rubecula</i> (Lath.) 16,3—20,3×12,4—15,0 = 0,090—0,130 g	18,5	14,2	0,105	0,068	1,95	5,4%	<i>concinna</i> : NW-Australien, N-Ter- ritorium <i>yorki</i> : O-Australien <i>rubecula</i> : Küstengebiet von Neu- sudwales u. Victoria



	A	B	g	d	Cl	Reg	
4 <i>Myiagra caldonica melanura</i> Gray 18,5—20,3 × 15,0—15,2 (Neukorn, Cat. Burv. Mus.)	19,5	15,1	—	—	2,32	—	Neue Hebriden
20 <i>Myiagra vanikorensis</i> (?) <i>rufiventris</i> Elliot 18,5—20,0 × 13,7—15,2 = 0,100—0,125 g	19,2	14,5	0,115	0,070	2,12	5,4%	N- u. NW-Fidschi Inseln [bei Neukorn: <i>vanikorensis</i> (Qu. & G.)] Samoa Inseln
— <i>Myiagra albiventris</i> (Psalc) (nach Neukorn 1879)	18,0	14,0	—	—	1,86	—	
1 <i>Myiagra azureocapilla castaneigularis</i> Layard (Zool. Mus. Hamburg)	19,6	15,0	0,126	0,073	2,32	5,4%	Fidschi Inseln: Viti u. Vanna Levu
2 <i>Myiagra azureocapilla azureocapilla</i> Layard 22 × 15 (Neukorn); 21,4 × 15,2 = 0,145 g (Zool. Mus. Hamburg)	21,7	15,1	0,145	0,075	2,58	5,6%	Fidschi Inseln: Tavuni
3 <i>Sisaura iniqua nana</i> Gld. 18,0—19,0 × 12,7—14,5 (nach North u. Neukorn)	18,7	13,9	—	—	1,90	—	N-Australien u. S-Neuguinea (bei Morauke)
3 <i>Sisaura iniqua nana</i> Mathews 18,8—19,7 × 14,9—15,3 = 0,12—0,13 g (nach Sammlung R. Knecht, briefl.)	19,3	15,2	0,124	0,072	2,43	5,1%	Queensland (außer dem N) (meist syn. <i>iniqua</i> ) (Kreiger: 1/3 Kurrajong, Qu.)
30 <i>Sisaura iniqua iniqua</i> (Lath.) 19,0—22,9 × 14,0—17,0 = 0,13—0,17 g	20,6	15,7	0,150	0,080	2,65	5,7%	Australien (außer dem N)
1 <i>Ptilopus blainvillii</i> (Less. & Garnot) (Sammlung Neukorn)	22,4	16,3	0,140	0,065	3,12	4,5%	Neuguinea u. westpappuan. Inseln Misol, Salawatti, Waigeu (= <i>Mauricia</i> ) (Ei vom Sattelberg)
8 <i>Machærichthya flaviventer flaviventer</i> Gld. u. <i>secundus</i> Math. 16,6—18,0 × 12,5—13,2 (North, CAMP- BELL, Le Souëff)	17,2	13,0	—	—	1,52	—	Queens- land: Kap York <i>secundus</i> : NO-Queensland (von Gairns bis Cardwell)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Machairerithynchus nigripes harti</i> van Oort 20,5 × 14,5; 20,5 × 14,5 (nach C. J. H. HARRISON 1971)	20,5	14,5	—	—	2,25	—	SO-Neuguinea u. Gebirge der Huon Halbinsel (Harrison: e/2 von 50 km NW von Mt. Simpson)
2 <i>Petroica bivitata</i> De Vis 22,0 × 15,8 = 0,150 g; 24,4 × 17,8 = 0,175 g (Sammlung Nehrkorn)	23,2	16,8	0,163	0,071	3,42	4,8%	NO-Neuguinea und Hagenberg
2 <i>Petroica multicolor campbelli</i> Sharpe 16,8 × 13,0; 17,0 × 13,2 (nach Le Souëff)	16,9	13,1	—	—	1,52	—	SW-Australien
36 <i>Petroica multicolor boading</i> (Less.) u. <i>multicolor</i> (Gm.) 17,5—19,3 × 13,7—15,7 = 0,100—0,125 g	18,2	14,8	0,115	0,073	2,10	5,5%	O-Australien (außerhalb der Tro- pen), Tasmanien (= <i>leggit</i> Sharpe) <i>multicolor</i> : Insel Norfolk
— <i>Petroica multicolor pusilla</i> Peale (nach NEHRKORN: Sammlung Go- defroy)	17,0	14,0	—	—	1,75	—	Samoa- u. Fidsehi Inseln
32 <i>Petroica goodenovii</i> (Vig. & Horsf.) 15,2—16,5 × 12,4—13,0 = 0,060—0,075 g	16,0	12,7	0,068	0,057	1,35	5,0%	Australien
11 <i>Petroica rhodinopaster</i> (Drapiez) 16,5—19,8 × 13,5—14,7 = 0,095—0,120 g	18,1	14,2	0,105	0,070	1,90	5,5%	Tasmanien (Süd-Australien?) (= <i>Erythrodryas</i> )
16 <i>Petroica rosea</i> Gould 15,7—17,8 × 12,0—13,9 (CAMPBELL, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	16,7	13,1	0,075	0,059	1,48	5,0%	Von N-Queensland südw. bis Vic- toria
28 <i>Petroica phoenicea</i> Gld. 17,0—19,8 × 13,5—15,5 (NORTH, CAMP- BELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	18,6	14,6	—	—	2,08	—	Neusüdwales, Victoria, Süd- Australien, Tasmanien u. Inseln der Baß Straße
13 <i>Petroica toitoi</i> (Less.) 17,0—18,5 × 14,2—16,0 = 0,10—0,11 g (3 nach OLIVER 1955)	17,8	14,5	0,103	0,068	1,97	5,3%	Neuseeland (Nordinsel), Barrier Inseln
18 <i>Petroica macrocephala macrocephala</i> (Gm.) 17,0—19,5 × 14,2—16,1 = 0,095—0,110 g (3 Eier nach OLIVER 1955)	18,1	14,8	0,105	0,066	2,08	5,0%	(auch zu <i>macrocephala</i> ) Neuseeland (Südinse)

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Petroica dannebergi</i> (Rothschild) (nach OLIVER 1955)	20,0	15,2	—	—	2,42	—	Shares Inseln bei Neuseeland (auch zu <i>macrocephala</i> )
2 <i>Melanodryas cucullata picta</i> (Gill.) 19,8 × 15,2; 20,3 × 15,0 (nach Nouru)	20,0	15,1	—	—	2,40	—	NW-Australien, N-Territorium u. Innes
32 <i>Melanodryas cucullata cucullata</i> (Lath.), [? u. <i>vigorsii</i> (Math.) u. <i>australensis</i> (Math.)]	21,5	16,0	0,160	0,079	2,90	5,5%	Australien (ohne N und Queens- land [= <i>Petroica bicolor</i> (Vig. & Horsf.)] (siehe nächste Rassen)
4 <i>Melanodryas cucullata vigorsii</i> (Math.) 20,9 22,1 × 15,3 16,8 × 0,13 0,16 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	21,6	16,0	0,143	0,070	2,90	4,9%	Victoria (meist syn. zu <i>cucullata</i> )
1 <i>Melanodryas cucullata australensis</i> (Mathews)	20,1	16,2	0,160	0,083	2,80	5,7%	W-Australien (meist syn. zu <i>cucullata</i> )
43 <i>Amalindryas vittata vittata</i> (Qu. & G.) u. <i>kingi</i> (Math.) 21,1—23,6 × 16,0—17,8 = 0,15—0,19 g (3 u. R. KREUGER, briefl.)	22,1	16,6	0,169	0,080	3,19	5,3%	Tasmanien u. Inseln der Baß- Straße (= <i>Petroica</i> ) <i>kingi</i> : King Insel (Kreuger; 1/3 Corry King)
2 <i>Miro australis longipes</i> (Less.) 23,0 × 17,0 19,0 (nach OLIVER 1940, 1955)	23,0	18,0	—	—	3,92	—	Neuseeland (Nordinsel), Barrier Inseln
12 <i>Miro australis australis</i> Sparrm. u. <i>rakura</i> (Plomley)	24,8	18,6	0,247	0,091	4,50	5,5%	Neuseeland (Südinsel) [= <i>albigens</i> (Gm.)]
22,8—20,5 × 17,0 19,1 = 0,22—0,28 g							<i>rakura</i> : Stewart Insel u. Um- gebung, auch Teil der Südinsel Kauai (Baracat; v/2 von dort)
2 <i>Chasiempis sandwicensis setleri</i> Ridgway 20,4—20,5 × 15,2 (nach BARACAT, briefl. 1973)	20,5	15,2	—	—	2,50	—	Oahu (Hawaii)
<i>Chasiempis sandwicensis gayi</i> Wils. (nach BARACAT, briefl. 1973)							(von BARACAT ohne Maße beschrieben) (siehe Text)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 <i>Chasiempis sandaichensis sandaichensis</i> (Gm.) 20,8—22,1×14,7—15,8 (nach NEWTON 1897)	21,5	15,2	—	—	2,60	—	Hawaii (Hawaii Inseln)
4 <i>Peucedello cynus subvaneus</i> (De Vis) 20,3×15,7; 20,6×15,5 (CAT. BRIT. MUS.) 23,6×19,0; 23,4×17,0 (HARRISON 1971)	22,0	16,8	—	—	3,30	—	Zentrales Hochgebirge von SO-Neuguinea u. der Huon Halbinsel (Harrison: 2 c/1 von Boneno NW des Mt. Simpson)
1 <i>Heteromyias albispecularis armati</i> (De Vis) (nach HARRISON & FRITH 1970)	24,3	19,5	—	—	4,82	—	Herzog Gebirge in Zentral-Neuguinea u. SO-Neuguinea (Harrison & Frith: 1/1 Boneno) NO-Queensland
6 <i>Heteromyias albispecularis cinereifrons</i> (Ramsay) 23,0—27,4×18,3—19,5 = 0,20—0,24 g	25,6	18,6	0,220	0,090	4,20	5,2%	
6 <i>Poecilodryas pulverulenta leucura</i> (Gld.) 18,3—19,8×15,2—15,7 (nach NORTH Math.)	19,1	15,4	—	—	2,33	—	Kap York Halbinsel u. Aru Inseln (= <i>Quoyornis</i> ; = <i>Peneocnante</i> ) N-Territorium
4 <i>Poecilodryas pulverulenta connectens</i> Math. 18,9—19,7×15,1—15,8 (nach H. L. WHITE 1910)	19,4	15,6	—	—	2,40	—	(Eier von O-Seite der Napier Broome Bucht)
4 <i>Poecilodryas superciliosa cerviniventris</i> (Gld.) 18,2—19,0×14,0—15,2 (NORTH, NEHR-KORN, Zool. Museum Hamburg)	18,8	14,5	—	—	2,04	—	NW-Australien bis W-Queensland
11 <i>Poecilodryas superciliosa superciliosa</i> (Gld.) 19,0—22,8×14,0—15,0 (NORTH u. CAMP-BELL)	20,3	14,4	—	—	2,16	—	N-Queensland
1 <i>Pachycephalopsis ptilosoma ptilosoma</i> (Sharpe) (CAT. BRIT. MUS.)	27,4	19,3	—	—	5,20	—	Herzog Gebirge u. SO-Neuguinea

	A	B	g	d	G	Rg	
27 <i>Chelidonyx hypocaerula</i> (Blyth) 13,2—15,3 × 10,6—12,0 = 0,043—0,055 g	14,4	11,3	0,050	0,052	0,97	5,2%	Himalaja (Simla bis O-Assam), N- u. Zentral-Burma bis Tenasserim, Yunnan bis Szetschwan, Thailand bis N-Tonkin (oft zu <i>Rhipidura</i> ) Ceylon u. S-Travancore
3 <i>Rhipidura aureola compressirostris</i> (Blyth) 16,0—16,4 × 12,3—12,5 (nach BAKER; 4 nach JAMES 1970)	16,2	12,3	—	—	1,30	—	—
100 <i>Rhipidura aureola aureola</i> Less.	16,8	12,2	0,070	0,058	1,31	5,3%	Indien (ohne Travancore u. Assam) (= <i>albipunctata</i> Frankl.)
100 <i>Rhipidura aureola burmanica</i> (Hume) 16,0—18,7 × 11,6—13,5 = 0,065—0,085 g	17,2	12,8	0,075	0,058	1,48	5,1%	Assam, Burma
5 <i>Rhipidura perlata</i> Müll.	18,2	13,8	0,100	0,068	1,82	5,5%	Borneo, Sumatra, Java
13 <i>Rhipidura caryara</i> Müll. 18,1—20,1 × 13,0—14,8 = 0,10—0,11 g (nach NEUBORN, HOOGERWERF; HELLEBEEKES & HOOGERWERF 1967)	19,1	14,3	0,104	0,065	2,03	5,1%	Sumatra, Java (= <i>Neomyias</i> )
16 <i>Rhipidura leucophrys melaleuca</i> (Quoy & Gaimard) 19,0—23,5 × 14,0—16,5 = 0,115—0,160 g (u. a. Museum Berlin, Sammlung Schönwetter, 8 n. O. MEYER, briefl.)	21,8	15,6	0,138	0,069	2,77	5,0%	Molukken, Neuguinea (außer dem S), Bismareckarchipel u. Salomo- nen (Eier von Vatoni)
15 <i>Rhipidura leucophrys picta</i> Gld. 17,5—21,3 × 14,2—16,0 (NORTH u. CAMP- BELL)	19,7	14,9	—	—	2,15	—	N-Australien u. S-Neuguinea (Morauke)
60 <i>Rhipidura leucophrys leucophrys</i> (Lath.) 19,0—23,0 × 13,7—16,0 = 0,11—0,17 g	20,5	15,0	0,130	0,072	2,42	5,4%	Australien (außer dem N) [= <i>tricolor</i> (V.)] [auch Eier von Molukken, Neu- guinea (Japan) eingeschlossen, wo nach RAND & GILLIARD 1967, S. 388, <i>melaleuca</i> brütet?]

	A	B	g	d	G	Rg	
49 <i>Rhipidura albicollis vernayi</i> Whistler u. <i>albugularis</i> (Less.) 15,0—17,5×11,6—12,7 [MORGAN (Ibis 1875), CAT. BRIT. MUS., BAKER, NEHRKORN, 5 n. R. KREUGER, briefl.]	16,4	12,5	0,070	0,058	1,34	5,0%	<i>vernayi</i> : O-Ghats in S-Indien <i>albugularis</i> : westl. Halbinsel Indien [= <i>pectoralis</i> (Jerd.)] (Kreuger: 2/2, 1/1 Südindien)
100 <i>Rhipidura albicollis canescens</i> (Koelz), <i>albicollis</i> (V.) u. <i>stanleyi</i> Baker 16,1—18,2×12,0—13,8 = 0,06—0,09 g	17,3	13,0	0,075	0,057	1,53	4,9%	<i>canescens</i> : Kaschmir bis W-Nepal <i>albicollis</i> : Nepal, Sikkim, O-Pakistan, W-Bengalen <i>stanleyi</i> : Burma, Thailand, Indochina, Hainan <i>longicauda</i> : Thailand, Indochina, Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo, Bali <i>jananica</i> : Java
108 <i>Rhipidura jananica longicauda</i> Wallace u. <i>jananica</i> (Sparrm.) 16,2—20,3×12,4—14,5 = 0,070—0,125 g (zum Teil nach HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	17,9	13,4	0,090	0,064	1,68	5,5%	<i>Philippinen</i> Java
12 <i>Rhipidura jananica nigritorquis</i> Vig. 16,6—18,8×13,6—14,5 = 0,08—0,14 g	18,0	13,8	0,110	0,075	1,80	6,1%	
52 <i>Rhipidura phoenicurus</i> Müll. & Schleg. 16,5—20,0×12,5—14,0 = 0,07—0,08 g (NEHRKORN, HOOGWERF; HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	18,1	13,2	0,078	0,056	1,65	4,7%	
2 <i>Rhipidura cyaniceps</i> Cass. 18,8×13,5; 19,0×14,0 (CAT. BRIT. MUS.)	18,9	13,7	—	—	1,86	—	Luzon (Philippinen)
13 <i>Rhipidura rufigentris isura</i> Gld. 17,0—19,6×13,2—14,3 = 0,095—0,115 g	18,0	14,0	—	—	1,85	—	tropisches Australien [= <i>setosa</i> (Qu. & Gaim.)]
1 <i>Rhipidura rufigentris gularis</i> Müll. (nach NEHRKORN)	17,0	13,0	—	—	1,50	—	Neuguinea
20 <i>Rhipidura rufigentris fieschii</i> Salvad. 18,0—19,5×13,0—14,5 = 0,09—0,12 g	18,7	13,7	0,105	0,070	1,84	5,7%	Neu Britannien
2 <i>Rhipidura rufigentris gigantea</i> Stres. 19,0×14,0; 20,0×14,0 (n. O. MEYER, Journ. f. Orn. 82, S. 294, 1934)	19,5	14,0	—	—	2,00	—	Lihir- u. Tabar Inseln (Neu Britanien) (Eier von Lihir)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Rhipidura fuliginosa preissi</i> Cab. 14,7—16,0×11,4—12,7 (nach CAMPBELL u. NORTH)	15,2	12,1	—	—	1,15	—	SW-Australien
2 <i>Rhipidura fuliginosa albicauda</i> North (nach CAMPBELL u. NORTH)	16,4	12,6	—	—	1,36	—	Zentral-Australien
41 <i>Rhipidura fuliginosa alisteri</i> Math. 14,8—17,0×11,4—12,7 = 0,06—0,07 g (8 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	15,9	12,2	0,065	0,057	1,20	5,4%	S-Queensland, N wenigstens bis Rockhampton, Neusüdwaales, Victoria, Süd-Australien (= <i>albiscapa</i> Gld.) (Kreuger: 2/3 u. 1/2 Victoria) Tasmanien, Inseln der Baß Straße (= <i>diemensis</i> Sharpe)
13 <i>Rhipidura fuliginosa albiscapa</i> Gld. 15,2—16,5×11,4—12,7 (CAMPBELL, NORTH, CAT. BRIT. MUS., JAMES 1970)	15,8	12,1	—	—	1,22	—	Insel Norfolk
3 <i>Rhipidura fuliginosa pelzelni</i> Gray 15,5—16,0×11,7—12,5 (NORTH u. CAMPBELL)	15,9	12,0	—	—	1,20	—	
18 <i>Rhipidura fuliginosa fuliginosa</i> (Sparrrn.) u. <i>placabilis</i> Bangs 15,0—18,0×12,0—14,3 = 0,065—0,075 g	16,0	12,6	0,070	0,059	1,35	5,2%	<i>fuliginosa</i> : Neuseeland (Südinse) (= <i>flabellifera</i> (Gm.)) <i>placabilis</i> : Nordinsel
3 <i>Rhipidura nebulosa nebulosa</i> Peale (u. <i>altera</i> Mayr?) 16,5—17,0×13,0—13,2 = 0,07—0,08 g (Museum Wien u. NEHRKORN 1879)	16,8	13,1	0,075	0,058	1,50	5,0%	<i>nebulosa</i> : Upolu (Samoa Inseln) <i>altera</i> : Savaii (Samoa Inseln)
4 <i>Rhipidura leucothorax leucothorax</i> Salvad. 16,0—19,0×13,0—14,3 (NEHRKORN u. OG.-GRANT)	17,5	13,7	—	—	1,73	—	N-Neuguinea v. Astrolabe Bucht, im S von Port Moresby west- wärts
1 <i>Rhipidura atra cinnamomea</i> Stres. (nach HARRISON & FRITH, Emu 70, S. 175, 1970)	18,6	13,8	—	—	1,80	—	SO-Neuguinea (syn. <i>atra</i> Salvad.?), die dann Gebirge Neuguineas außer Cyclophen Geb. bewohnt (Ei von Bonono)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Rhipidura atra vulpes</i> Mayr 18,0×15,0; 18,8×14,1 = 0,095 g [SCHÖNWETER (Orn. Mon. ber. 48, S. 116, 1940) im Zool. Mus.-Berlin]	18,4	14,5	0,095	0,061	2,02	4,7%	NO-Neuguinea (nach RAND & GILLARD 1967 nur Cyclophen Gebirge, dann diese Eier zur Nominatform) Guam (Marianen)
3 <i>Rhipidura rufifrons uraniae</i> Oust. (nach HARTERT)	16,5	12,5	—	—	1,35	—	—
— <i>Rhipidura rufifrons kubaryi</i> Finsch (nach NEUKORN 1879)	18,0	14,0	—	—	1,85	—	Ponapé (Carolinen)
2 <i>Rhipidura rufifrons louisianensis</i> Hart. 18,0×14,0; 17,5×13,7 (n. HARTERT, Nov. Zool. 6, S. 79, 1899)	17,8	13,9	—	—	1,81	—	Louisiaden (Inseln Rossel u. Misi- ma) u. Bonvouloir Inseln
2 <i>Rhipidura rufifrons intermedia</i> North 17,3×12,4; 17,5×13,2 (nach NORTH)	17,4	12,8	—	—	1,50	—	NO-Queensland (meist syn. zu <i>rufifrons</i> )
17 <i>Rhipidura rufifrons rufifrons</i> (Lath.) u. <i>dryas</i> Gld. 15,7—18,3×12,5—13,8 (n. NORTH, CAMPELL; 2 n. JAMES 1970)	17,4	13,0	—	—	1,56	—	O-Australien (O-Queensland bis Victoria) ( <i>dryas</i> : siehe nächste Form)
2 <i>Rhipidura rufifrons dryas</i> Gld. 16,5×11,9; 16,5×13,2 (nach NORTH)	16,5	12,5	—	—	1,35	—	N-Territorium, Golfgebiet v. Queensland
5 <i>Bias musicus musicus</i> (V.) 19,1—21,0×14,7—15,8 = 0,11—0,14 g (n. BATES; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	19,5	15,0	0,130	0,076	2,27	5,6%	W-Afrika v. Portug. Guinea bis S- Sudan, W-Uganda, S-Kongo, N Angola
— <i>Bias musicus changamensis</i> van Som. (n. FISCHER aus KUSCHEL, Journ. f. Orn. 43, S. 327, 1895)	19,0	15,0	—	—	2,25	—	O-Afrika von O-Kenia bis Portug. O-Afrika (Kuschel: Massailand)
— <i>Megabyas flammulatus nequatorialis</i> (nach PRAED & GRANT 1955)	~ 21,0	~ 16,0	—	—	~ 2,75	—	Zentral-Afrika (Angola bis Ugan- da) (Eier aus Uganda)
1 <i>Batis capensis dimorpha</i> (Shelley) (nach BELCHER 1925, 1930)	20,0	15,0	—	—	2,35	—	Niassaland, NO-N-Rhodesien, S- Portug. O-Afrika (Eier vom Niassaland)



	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Batis capensis erythrophthalma</i> Swynn. (nach SWYNNERTON, Ibis 1907, S. 68 f.)	19,0	14,5	—	—	2,10	—	S-Rhodesien u. angrenzendes Port. tag, O-Afrika
47 <i>Batis capensis holldayi</i> Clancey u. <i>capensis</i> (L.) 16,3—21,0×12,7—14,8 (LAYARD, NEHR- KORN, CAT. BRIT. MUS., CHUBB, 36 n. ROBERTS 1957, 4 n. JAMES 1970)	17,9	13,7	—	—	1,75	—	holldayi: Osten S.-Afrikas, N bis Portug., O-Afrika capensis: W- u. Mittel-Kapland bis W-Capri-Zipfel
2 <i>Batis fratrum fratrum</i> (Shelley) 16,3—19,3×12,5—14,1 (nach ROBERTS)	18,1	13,1	—	—	1,63	—	Portug., O-Afrika u. Niassaland bis Natal u. Suluhand
2 <i>Batis molitor soror</i> Rehw. (nach BELCHERE)	16,5	13,0	—	—	1,45	—	Portug., O-Afrika (außer S) bis SO- Kenia
64 <i>Batis molitor palliditergum</i> Clancey u. <i>molitor</i> (Hahn & Küster) 15,6—19,0×12,3—14,2 = 0,08 g (nach NEHRKORN, PRIEST, CHUBB, ROBERTS 1957, 42 n. JAMES 1970, 1 n. R. KREUTZER, briefl.)	17,4	13,1	0,083	0,062	1,56	5,3%	(Eier vom S-Niassaland) <i>palliditergum</i> : Transvaal, Bots- swana, S-Rhodesien <i>molitor</i> : O-Kapland, Natal, S- Portug., O-Afrika (Kreuger: 1/1 Estcourt, Natal)
5 <i>Batis priet affinis</i> (Wahlberg) 16,0—16,7×12,1—13,2 = 0,070—0,080 g	16,3	12,6	0,075	0,062	1,36	5,5%	SW-Afrika (Eier vom Damaraland)
2 <i>Batis senegalensis</i> (L.) 15,2×11,8; 15,5×12,1 (nach JOURDAN, Ibis 1935, S. 646)	15,3	12,0	—	—	1,15	—	Sene- gal bis Ubangi-Schari [Eier von Nigeria (Lokoja)]
2 <i>Batis orientalis orientalis</i> (Heuglin) 16,5—17,5×12,5—13,0 0,077 g (nach V. ERLANGER, ARCHER & GOODMAN, Birds of Brit. Somaliland IV, London 1961, S. 1128 f.)	17,3	12,9	0,077	0,059	1,51	5,1%	O-Sudan, Eritrea, Abessinien bis N-Somalien und NO-Kenia (v. ERLANGER: <i>somalensis</i> Neum.) (1/2 und 1/3 von Somalia)
1 <i>Batis minor erlangeri</i> Neum. (nach CHAPIN 1953)	16,2	12,3	—	—	1,30	—	Kamerun u. N-Angola bis Eritrea u. Abessinien (bei CHAPIN: <i>nyansae</i> Neum.) (Ei vom oberen Uelle, Kongo)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Batis minor suahelica</i> Neum. (nach MOREAU)	15,4	12,4	—	—	1,24	—	SO-Kenia, NO-Tanganjika
— <i>Dyaphorophya blissetti chalybea</i> Rehw. 17,5—18,0 × 12,0—12,5 (nach BATES)	17,7	12,3	—	—	1,40	—	Fernando Po, S-Kamerun bis Gabun (manchmal zu <i>Platysteira</i> )
2 <i>Dyaphorophya castanea castanea</i> (Frasor) (nach BATES)	18,3	13,3	—	—	1,08	—	S-Nigeria bis Angola, S-Sudan, W-Kenia (bei HARTLAUB: <i>Platysteira leucopygidis</i> Frasor)
— <i>Platysteira cyanea cyanea</i> (Müll.)			(siehe Text)				Senegal bis Kamerun u. Ubangi-Schuri
— <i>Platysteira cyanea niansae</i> Neum. 18,0—19,0 × 14,0 (nach CHAPIN 1953)	~ 18,5	~ 14,0	—	—	~ 1,88	—	unterer Kongo u. Kasai bis Kenia u. NW-Tanganjika
— <i>Platysteira pellata cryptoleuca</i> Oberholser (nach ROBERTS 1926)	17,1	13,0	—	—	1,52	—	O-Afrika (Somalia bis hohes O-S-Rhodesien)
8 <i>Platysteira pellata pellata</i> Sundev. 18,2—19,5 × 13,6—14,0 (n. ROBERTS 1957)	19,2	14,0	—	—	1,98	—	(Eier von Darassalam) Niassaland, O-S-Rhodesien bis S-Sululand
— <i>Erythrocerus livingstonei thomsoni</i> Shelley (nach PRÄED & GRANT 1955)	~ 13,0	~ 10,5	—	—	~ 0,75	—	(ROBERTS: 2 Sululand, 6 S-Rhodesien) S-Tanganjika, NO-Portug. O-Afrika, SO-Niassaland
43 <i>Calicicapa ceylonensis pallidior</i> (Titch.) 14,1—16,4 × 11,2—12,4 = 0,05 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	15,0	12,0	0,049	0,047	1,12	4,4%	Afghanistan, Beludschistan, Kaschmir, Simla, Garhwal (Kreuger: NW-Indien)
100 <i>Calicicapa ceylonensis ceylonensis</i> (Sw.) 13,9—17,5 × 11,4—12,8 = 0,05—0,07 g 9 <i>Calicicapa ceylonensis perencocara</i> Oberh. 14,5—16,6 × 11,4—12,7 = 0,05—0,06 g (nach HOOGERWERF; HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	15,1 15,4	12,0 12,0	0,060 0,050	0,056 0,046	1,16 1,16	5,2% 4,3%	Indien (ohne den W u. NW), Ceylon, Burma, Sumatra, Borneo, Java

	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Monarcha axillaris fallax</i> (Ramsay) (nach HARRISON & FRITH 1970)	21,9	14,8	—	—	2,42	—	Gebirge Mittel- u. O-Neuguineas, O vom Weyland Gebirge (Ei von Boneno)
— <i>Monarcha rubiensis</i> (Meyer) (nach A. B. MEYER)	22,0	16,0	—	—	2,95	—	N-Neuguinea (von der Geelvink Bai bis zum Ramu), SW-Neu- guinea (Eier von Rubi)
18 <i>Monarcha cinerascens impediens</i> Hart. 22,9—25,5 × 16,4—17,6 = 0,22 g	23,7	17,1	0,195	0,082	3,64	5,4%	O-Melanesien: Inseln östl. von Neu Irland (Reni u. a.), O-Salomonen (Gower O von Ysabel) u. Ong- tong Java (Eier von Vuatom, Neu Bri- tannien)
6 <i>Monarcha castaneiventris castaneiventris</i> Var. 23,7—24,8 × 17,2—18,3 = 0,18—0,21 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,5	17,7	0,194	0,077	3,99	4,9%	Salomonen: Malau Paina (Kreuger: 2 c/3 von dort)
8 <i>Monarcha castaneiventris ugiansis</i> Ramsay 23,5—25,4 × 17,5—18,5 = 0,19—0,22 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	24,4	18,0	0,198	0,077	4,14	4,8%	Salomonen: Insel Paina (Kreuger: c/4, 2/2 von dort)
15 <i>Monarcha melanopsis pallida</i> Math. u. <i>melanopsis</i> (V.) 21,0—24,6 × 14,5—17,5 (NORTH, CAMP- BELL, NEIRKOEN, CAT. BRIT. MUS.)	22,8	16,6	—	—	3,28	—	<i>pallida</i> : Kap York bis Cardwell <i>melanopsis</i> : S-Queensland bis O- Victoria
3 <i>Monarcha frater canescens</i> Salvad. 18,6—19,3 × 14,5—14,8 = 0,12 g (nach Sammlung R. KREUGER, briefl.)	18,9	14,6	0,119	0,074	2,21	5,4%	Kap York Halbinsel, N-Queens- land (manchmal zu <i>melanopsis</i> gezogen, aber Ei wohl zu klein)
2 <i>Monarcha manudensis</i> (Quoy & Gaimard) 24,5 × 16,5—17,0 (nach OGILVIE-GRANT)	24,5	16,7	—	—	3,58	—	Neuguinea

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Monarcha guttula</i> (Garnot) 19,5—23,0×15,0—16,5 = 0,11—0,15 g	21,7	15,8	0,133	0,066	2,83	4,7%	Neuguinea mit vielen westl. papuanischen Inseln, D'Entrecasteaux (Ferguson)- u. Louisiade Archipel (= <i>heterura</i> Salvad.) Neu Britannien, Duke of York
17 <i>Monarcha verticalis</i> Sel. 21,4—24,0×15,0—17,0 = 0,160—0,195 g	22,8	16,3	0,180	0,082	3,18	5,7%	Insel Timian (Marianen)
2 <i>Monarcha takatsukae</i> (Yamashina) (n. YAMASHINA, Tori 7, S. 401, 1932)	20,0	15,0	—	—	2,38	—	Buru (Molukken)
1 <i>Monarcha trivirgata lorica</i> (Wall.)? (CAT. BRIT. MUS.)	22,6	16,5	—	—	3,20	—	Amboina (Molukken)
4 <i>Monarcha trivirgata nigricinctum</i> (Gray) 20,9—21,6×15,5—15,7 = 0,15—0,16 g	21,2	15,6	0,155	0,080	2,71	5,7%	Obi (Molukken)
2 <i>Monarcha trivirgata diademat</i> Salvadori (nach NEHRKORN)			(wie <i>nigricinctum</i> )				nördl. Kap York Halbinsel, Inseln der Torres Straße
4 <i>Monarcha trivirgata albiventris</i> Gld. 19,8—21,2×14,2—14,7 (nach NORTH)	20,6	14,5	—	—	2,27	—	Mittel-Queensland bis NO-Neusüdwailes [oft = <i>trivirgata</i> (T.), die Timor bewohnt?]
19 <i>Monarcha trivirgata gouldi</i> Gray 19,6—23,0×13,7—16,2 = 0,12—0,16 g	20,9	15,0	0,140	0,076	2,47	5,7%	N- u. O-Queensland (bei CAYLEY: <i>Carterornis</i> ) Neuguinea (außer Fly Fluß-Gebiet), viele papuanische Inseln, Bismarkarchipel
— <i>Monarcha leucotis</i> Gld.			(bei CAYLEY ohne Maße beschrieben)				<i>Lucida</i> : D'Entrecasteaux- u. Louisiade Archipel (= <i>Piezorhynchus</i> ) tropisches N-Australien (Point Torment bis Cardwell), S-Neuguinea (Fly Fluß) [= <i>Piezorhynchus alecto</i> (T.)]
36 <i>Monarcha alecto chalybeocephala</i> (Garn.) u. <i>Lucida</i> (Gray) 19,7—25,0×14,5—18,0 = 0,120—0,185 g	22,1	15,8	0,165	0,080	2,90	5,7%	
22 <i>Monarcha alecto nitida</i> (Gld.) 19,3—22,8×14,7—16,5 (NORTH, CAMPBELL, NEHRKORN, CAT. BRIT. MUS.)	21,2	15,4	—	—	2,65	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
20 <i>Mouaraka hebetior nichkorni</i> Hart. 18,7—21,0 × 14,8—16,0 = 0,13—0,16 g	20,0	15,4	0,145	0,080	2,50	5,8%	Nou Britannien (Vuatom)
2 <i>Arses teleoscephalidinus aruensis</i> Sharpe 20,0 × 14,0—15,5 (nach A. B. Meyer)	20,0	14,8	—	—	2,30	—	(= <i>Piezorhynchus</i> ) Aru Inseln
1 <i>Arses teleoscephalidinus lauterbachii</i> Rehw. (nach NEUBKORN)	20,0	14,5	—	—	2,20	—	NO-Neuguinea
1 <i>Arses teleoscephalidinus harterti</i> van Oort (nach RAND 1942)	19,0	13,8	—	—	1,91	—	S-Neuguinea vom Mimika Fluß O bis Hall Sund
4 <i>Arses lorialis</i> De Vis 18,3—19,5 × 13,2—14,2 (nach CAMP- BELL, NOERTU u. LE SOUFFÉ)	18,9	13,8	—	—	1,90	—	N-Queensland (Kap York) (= <i>candidior</i> North)
4 <i>Arses kaupi</i> Gould 19,3—20,9 × 14,0—14,6 (nach CAMPBELL)	20,0	14,2	—	—	2,12	—	N-Queensland (Cairns-Distrikt)
10 <i>Mayornis lessoni lessoni</i> (Gray) 18,0—20,0 × 13,6—14,5 = 0,080—0,115 g [NEUBKORN, CAT. BIRT. MUS., Samm- lung Schönwetter, TIMMERMAN (Beitr. Portpl. biol. Vögel 9, S. 139, 1931)]	18,7	14,1	0,105	0,068	1,95	5,4%	westl. Fidtschi Inseln (= <i>Muscifera</i> )
19 <i>Metabates rugosus</i> (Homb. & Jacq.) 24,5—28,5 × 18,8—21,0 = 0,23—0,26 g (Zool. Mus. Berlin, Sammlungen Nehr- korn u. Schönwetter; 15 n. BRANDT 1962)	26,8	19,4	0,245	0,082	5,16	4,8%	Ruk (Truk) in den Carolinen (BRANDT: 15 c/1)
11 <i>Glytorhynchus nilensis nilensis</i> (Hartl.) u. lagardi Mayr 23,0—25,5 × 17,0—19,0 = 0,20—0,26 g	24,2	17,8	0,23	0,094	4,10	5,6%	<i>nilensis</i> : Viü Levu (Fidschi In- seln) [bei NEUBKORN: <i>Pinara- lestes macrorhynchus</i> (Layard)] <i>lagardi</i> : Taviuni (Fidschi Inseln)
<i>Glytorhynchus nigrogularis</i> (Layard) (nach NEUBKORN 1879)	28,0	20,0	—	—	5,85	—	Fidschi Inseln (bei NEUBKORN: <i>Migalestes</i> )
2 <i>Phileutoma velata casia</i> (Lesson)	20,9	14,9	— (siehe Text)	—	2,40	—	Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo (= <i>Drynophila</i> ) (Eier von W-Borneo)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 - <i>Trochocercus albocollatus subcaeruleus</i> Grote u. symmetroni Neum. 17,0 × 12,0 (BELCHER); 19,0 × 14,5 (SWYN- NERTON)	18,0	13,3	— (siehe Text)	—	1,45	—	<i>subcaeruleus</i> : Tanganjika bis Ni- assaland u. NO-S-Rhodesien <i>symmetroni</i> : O-S-Rhodesien
2 <i>Trochocercus albiventris albiventris</i> Sjöstedt 16,8 × 12,0; 16,9 × 12,2 (nach SERLE 1950)	16,9	12,1	—	—	1,29	—	Formido Po, Kamerun, O-Nigeria (Eier aus Kamerun)
2 <i>Trochocercus nigronitratulus</i> (Rehw.) (nach BATES)	18,0	12,0	—	—	1,36	—	SO-Nigeria bis Gabun, Uganda u. W-Kenia (Bates: S-Kamerun)
6 <i>Trochocercus cyanomelas birittatus</i> Rehw. 14,2 — 17,5 × 11,7 — 13,1 (nach BELCHER u. SERLE)	16,8	12,5	—	—	1,40	—	Kenia bis S-Rhodesien (Eier von Niassaland u. S- Rhodesien)
4 <i>Trochocercus cyanomelas cyanomelas</i> (V.) 16,8 × 12,6 (LAYARD); 17,8 × 13,0 (CHUBB)	17,3	12,8	— (siehe Text)	—	1,45	—	W-Transvaal u. Natal bis SO- Kapland (bei LAYARD: <i>Terpsist- aphone</i> )
2 <i>Trochocercus nitens nitens</i> Cassin (nach CHAPIN 1953, S. 699)	~ 20,0	~ 13,0	—	—	~ 1,78	—	S-Nigeria bis N-Angola u. Uganda (Eier von W-Uganda)
2 <i>Elminia longicauda longicauda</i> (Sws.) 15,3 × 12,3; 17,0 × 12,3 (nach SERLE 1940)	16,1	12,3	—	—	1,26	—	Gambia bis Nigeria (= <i>Erannornis</i> ) (Eier aus N-Nigeria)
3 <i>Elminia longicauda toresita</i> Antinori (nach PITMAN u. BATES)	16,9	12,6	—	—	1,40	—	Kamerun u. Angola bis S-Sudan, Uganda, NW-Tanganjika (= <i>Erannornis</i> , kürzlich zu <i>Tro- chocercus</i> )
2 <i>Elminia allicauda</i> Boeage 16,5 — 17,2 × 11,9 — 12,0 (nach BELCHER)	16,9	12,0	—	—	1,28	—	(Eier aus Kamerun u. Uganda) Angola, S- u. O-Kongo bis SW- Uganda, Tanganjika u. N-For- tug. O-Afrika (= <i>Erannornis</i> ) (Eier aus dem Niassaland)

	A	B	g	d	G	Rg	
11 <i>Hypothymis azurea ceylonensis</i> Sharpe 16,0—19,2×13,0—14,3=0,08—0,09 g (nach BAKER; 3 n. R. KREUGER, briefl.)	18,0	13,7	0,086	0,061	1,77	5,0%	Ceylon (jetzt manchmal zu <i>Momarcha</i> ) (KREUGER: e/3 Colombo) Südhalbe Indiens (KREUGER: 1/2 Kanara)
32 <i>Hypothymis azurea sylvestris</i> Baker 16,7—18,3×12,7—14,0=0,09 g (HUME, CAT. BIR. MUS., 32 n. R. KREUGER, briefl.)	17,5	13,5	0,089	0,065	1,07	5,5%	
55 <i>Hypothymis azurea signata</i> (Hartl.) 15,9—18,0×12,1—14,1=0,07—0,09 g	17,3	13,3	0,080	0,059	1,60	5,0%	N-Hälfte Indiens, Assam, Burma, Thailand, Yünnan, Indochina, Hainan (meist syn. <i>sykesi</i> ) Andamanen
33 <i>Hypothymis azurea tyleri</i> (Beavan) 17,0—18,5×13,1—14,0=0,08—0,10 g	17,9	13,9	0,095	0,065	1,81	5,2%	
18 <i>Hypothymis azurea prophata</i> Oberh., <i>azurea</i> (Bodd.) u. <i>oberholseri</i> Stres. 17,3—20,0×12,5—14,0 (CAT. BIR. MUS., NEHRKORN, WHITEHEAD)	18,0	13,3	— (siehe Text)	— Text)	1,68	—	<i>prophata</i> : Malayische Halbinsel Sumatra, Borneo <i>azurea</i> : Philippinen [= <i>occipitatus</i> (Vig.)] Eier von Luzon, Palawan <i>oberholseri</i> : Taiwan Java
58 <i>Hypothymis azurea javana</i> Chasen & Kloss 16,4—19,7×12,6—13,9=0,07—0,010 g (nach HOOGWERF; HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	17,7	13,2	0,088	0,065	1,62	5,4%	
2 <i>Hypothymis puella puella</i> (Wallace) 20,9×14,6; 20,4×14,7 (COOMANS DE RUITER)	20,6	14,7	—	—	2,35	—	Celebes, Buton (Eier von S-Celebes)
1 <i>Terpsiphone corvina</i> (Newton) (n. FRASER 1972)	22,5	15,7	—	—	2,85	—	Seychellen (e/1 von La Digne) Nigeria bis Gabun (Eier von S-Kamerun)
--- <i>Terpsiphone rufiventer neumanni</i> Stres.	(nach BATES wie <i>T. rufocinerea badasi</i> )						NO-Ituri u. südwl. bis O-Kongo (Prigogine: Itombwe)
2 <i>Terpsiphone rufiventer bedfordi</i> (Og.-Grant) (nach PRIGOGINE 1971)	19,0	14,1	—	—	1,96	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
4 <i>Terpsiphone rufiventris emini</i> Rehw. 18,4—21,5×13,8—15,5=0,10—0,11 g (nach NEUKORN, 2 n. R. KREUGER, briefl.)	20,0	14,7	0,104	0,069	2,26	5,1%	Uganda (N u. W. vom Victoria See), NW-Tanganjika, W-Kenia O bis Kakamega u. Kaimosi (R. Kreuger: 1/2 v. Entelbe)
7 <i>Terpsiphone rufocinerea butesi</i> Chapin 18,5—19,5×13,5—14,5=0,093 g (nach Og-Grant bei BATES; 1 Ei n. R. KREUGER, briefl.)	19,0	14,0	0,093	0,061	1,95	4,8%	Kamerun u. Kongo O bis Ituri (bei BATES: <i>rufocinerea</i> Cab.) (Kreuger: 1 von Bitye, S-Kame- run)
2 <i>Terpsiphone rufocinerea rufocinerea</i> Cab.? 19,1×14,0=0,10 g; 18,9×13,5=0,09 g (Sammlung Schönwetter)	19,0	13,7	0,095	0,062	1,87	5,1%	(N-Nigeria? u.) S-Kamerun bis nördlichstes Angola (Eier von Boma, wohl irrtüml. als <i>T. viridis speciosa</i> bestimmt)
34 <i>Terpsiphone viridis plumbeiceps</i> Rehw. 18,0—19,8×13,4—15,2=0,085—0,100 g (6 Eier n. HOESCH & NIETHAMMER 1940, 23 nach JAMES 1970)	18,5	14,1	0,095	0,061	1,86	5,0%	Mittel-Angola bis Portug. O-Afrika u. süd-w. bis SW-Afrika, S-Rhodesien, W- u. N-Transvaal, NO-Südlund
35 <i>Terpsiphone viridis granti</i> (Roberts) 17,6—21,1×13,0—15,2=0,09—0,11 g NEUKORN, Cat. Brit. Mus., JAMES 1970; 8 n. R. KREUGER, briefl.)	19,6	14,5	0,100	0,063	2,16	5,0%	S-Afrika N bis Natal u. O-Trans- vaal [= <i>perspicillata</i> (Sws.)] (Kreuger: 4/2 aus Natal)
5 <i>Terpsiphone viridis unguensis</i> (Grant & Præd) 15,8—19,5×12,7—13,5=0,06—0,09 g	17,2	13,1	0,075 (siehe Text)	0,057	1,54	4,9%	Sansibar u. O-Tanganjika (früher: „ <i>suahelica</i> Rehw.“)
1 <i>Terpsiphone viridis karamensis</i> Salomonsen (nach PETROGINE 1971)	19,1	14,2	—	—	1,99	—	O-Kongo, Ruanda-Urundi (bei PETROGINE: <i>speciosa</i> )
4 <i>Terpsiphone viridis ferretti</i> (Guérin) 17,5—19,8×13,5—14,0=0,091—0,096 g (nach v. EHLINGER, Journ. f. Orn. 53, S. 688, 1905; PETROGINE, Rev. Zool. Bot. Afr. 46, S. 259, 1961)	19,5	13,8	0,095	0,065	1,95	5,2%	Eritrea u. Abessinien bis NO-Kongo u. N-Tanganjika [= <i>cristata</i> Gm., = <i>viridis</i> (St. Müll.)] (Eier zum Teil von Harar, Abes- sinien)



	A	B	g	d	Q	Rg	
10 <i>Terpsiphone viridis speciosa</i> Cassin 17,0—20,0×12,5—15,0=0,09—0,13 g (3 n. Sammlung R. KERNER, briefl.)	18,8	13,9	0,100	0,068	1,92	5,2%	Gabun u. Kamerun bis Kongo (Kreuger; Bityo, S-Kamerun)
12 <i>Terpsiphone mutata mutata</i> (L.) (u. <i>singatra</i> Salom.?) 18,0—19,3×13,7—14,7 (HARTLAUB, CAT. BRIT. MUS., NEUM- KORN; 3 n. RAND 1936, S. 434)	18,8	14,2	—	—	2,00	—	Madagaskar <i>singatra</i> ; W-Madagaskar
<i>Terpsiphone mutata vulpina</i> Newton (nach NEWTON, Proc. Zool. Soc. London 1877, S. 299)	18,2	14,4	—	—	2,00	—	Anjouan (Comoren)
2 <i>Terpsiphone barbonensis desolata</i> (Salom.) 19,0—20,0×15,0 (nach HARTLAUB u. CAT. BRIT. MUS.)	19,8	15,0	—	—	2,30	—	Mauritius (= <i>Trochocercus</i> )
27 <i>Terpsiphone paradisi turkestanica</i> (Sar. & Hürms) 19,3—23,0×14,1—16,8 [nach GROTE aus SARDONY (1915), 17 n. DEMENTIEV u. a. (b, 1954, S. 121, x n. DOLGUSCHIN u. a. (Vögel Ka- schkadans 3, Alma Ata, 1970, S. 447)]	20,9	15,4	—	—	2,58	—	Russ. Turkestan westw. bis Bu- chara
50 <i>Terpsiphone paradisi leucogaster</i> (SWS.) 18,0—21,0×14,0—15,2 (nach BAKER)	20,1	14,9	—	—	2,35	—	Afghanistan, Beludschistan, Himalaja O bis Nepal
100 <i>Terpsiphone paradisi</i> (L.) 19,0—22,2×14,2—16,0=0,105—0,140 g (Sar. & Hürms)	20,2	15,1	0,120	0,067	2,40	5,0%	Indien (= <i>Tchitra</i> )
10 <i>Terpsiphone paradisi ceylonensis</i> (Sar. & Hürms) 19,0—21,5×14,8—16,3	20,2	15,3	—	—	2,44	—	Ceylon

	A	B	g	d	G	Rg	
100 <i>Terpsiphone paradisi saturator</i> (Sal.) u. <i>affinis</i> (Blyth) 18,6—21,8 × 14,3—16,4 = 0,105—0,145 g	20,0	14,9	0,120	0,008	2,34	5,1%	<i>saturator</i> : Sikkim, Assam, O-Pakistan, N-Burma <i>affinis</i> : ostw. anschließend bis Yunnan, Indochina, Thailand, Malayische Halbinsel, Sumatra
28 <i>Terpsiphone paradisi incisi</i> (Vld.) 18,3—23,5 × 13,8—16,2 = 0,105—0,140 g (Museum Koenig, Bonn; LA Touche, Cat. Brit. Mus., Sammlung Schön- wetter)	20,7	14,8	0,118	0,008	2,35	5,0%	S-Ussuriland, Mandschurei über Hophei bis Szetschwan, Yunnan, Fukien (Futschau) (= <i>Tchii- tree</i> )
— <i>Terpsiphone paradisi borneensis</i> (Hart.) (n. GIBSON-HULL, Bull. Raffles Mus., 21, 106—115, 1950, zu groß für diese Art?)	23,0	16,0	—	—	3,10		Borneo
2 <i>Terpsiphone paradisi australis</i> Chasen (n. HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	19,9	14,7	0,115	0,008	2,32	5,0%	S-Sumatra, Java
2 <i>Terpsiphone paradisi floris</i> Büttik. 21,5 × 16,0 = 0,157 g; 21,7 × 16,1 = 0,159 g (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	21,6	16,9	0,158	0,074	3,17	5,0%	Flores
25 <i>Terpsiphone atrocaudata atrocaudata</i> (Eyton) u. <i>periophtalmica</i> (Og.-Grant) 19,1—22,5 × 14,9—16,0 = 0,12—0,15 g	20,8	15,3	0,135	0,072	2,55	5,3%	<i>atrocaudata</i> : Japan (Hondo, Schikoku, Kiutschiu) <i>periophtalmica</i> : Taiwan
7 <i>Terpsiphone atrocaudata allex</i> Bangs 19,6—21,5 × 15,1—15,7 = 0,13 g (NEHRKORN, Schönwetter, 4 n. JAMES 1970)	20,7	15,4	0,130	0,071	2,54	5,2%	Japan (Jakuschima, Riu Kiu Inseln)

	A	B	g	d	G	Rg	
6 <i>Terpsiphone cinnamomea univulva</i> Salom. u. <i>cinnamomea</i> (Sharpe) 21,0—22,0×15,5—16,0 (Cat. Brit. Museum, NEUKORN)	21,4	15,8	—	—	2,80	—	<i>univulva</i> : N-Philippinen [= <i>Zocephus rufus</i> (Gray)] <i>cinnamomea</i> : S-Philippinen (Eier von NO-Luzon u. Sulu Inseln) Palawan (Philippinen) (= <i>Zocephus</i> )
1 <i>Terpsiphone cyaneescens</i> (Sharpe) (nach NEUKORN)	21,5	15,5	—	—	2,72	—	
21 <i>Falcunculus frontatus frontatus</i> (Lath.) 21,5—24,9×16,2—17,3=0,14—0,19 g (7 n. Sammlung R. KREUGER, briefl.) — <i>Falcunculus frontatus whitii</i> Campbell (nach CAVLEY)	23,1	16,5	0,170	0,081	3,26	5,2%	O- u. SO-Australien. (Kreuger: 1/2, 1/3 aus Victoria, 1/2 Neusüdwaless)
8 <i>Falcunculus frontatus leucogaster</i> Gld. 22,1—24,6×15,7—17,0 (GOULD, Cat. Brit. Mus., North)	22,8	16,0	—	—	3,00	—	NW-Australien u. N-Territorium SW-Australien
33 <i>Oreoica gutturalis gutturalis</i> (Vig. & Horst.) u. <i>pallascens</i> Math. 24,6—29,2×19,7—22,3=0,28—0,39 g (2 Eier n. R. KREUGER, briefl.)	28,0	20,6	0,340	0,109	6,25	5,4%	Inneres Australien (außer NW) [= <i>cristata</i> (Lewin)] <i>pallascens</i> : NW-Inner-Australien
2 <i>Pachycephala flavogrisea subpallida</i> Hartort 21,5×15,6; 20,5×15,0 (nach FERTH 1971 im Brit. Mus.)	21,0	15,0	—	—	2,46	—	NO-Neuguinea (Saruwaged- u. Herzog Gebirge), SO-Neuguinea (Frith: 1/2 Rawlinson-Mts.)
— <i>Pachycephala rufinucha nivicifrons</i> Hart.	(bei LOKE WAN Tiao ohne Maße beschrieben)						Mittel-Neuguinea von Wandamen- bis Bismarck Gebirge SO-Neuguinea (Ei von Boneno)
1 <i>Pachycephala rufinucha gambeli</i> Rothschild. (nach HARRISON 1971 im Brit. Mus.)	28,9	20,4	—	—	6,23	—	S-Neusüdwaless bis Victoria, SO-Süd-Australien, Tasmanien
17 <i>Pachycephala olivacea olivacea</i> Vig. & Horst. (u. <i>macphersoniana</i> White?) 26,7—30,0×19,0—20,6=0,28—0,32 g	28,1	19,7	0,300	0,100	5,60	5,4%	<i>macphersoniana</i> : Berge von Neusüdwaless u. S-Queensland
— <i>Pachycephala rufopictaris</i> Gld. (nach RAMSAY 1879)	23,0	17,0	—	—	3,44	—	NW-Victoria u. angrenzendes Süd-Australien

	A	B	g	d	G	Rg	
4 <i>Pachycephala inornata inornata</i> Gld. 22,3—25,4 × 17,2—18,2 = 0,16 g (nach JAMES 1970; 2 n. R. KREUGER, briefl.)	23,9	17,7	0,162	0,084	3,67	4,7%	W-Neusüdwaies, NW-Victoria, Süd-Australien
9 <i>Pachycephala inornata inornata</i> Gld. u. <i>gilbertii</i> Gld. 21,3—24,1 × 16,3—18,3 (NORTH u. CAMPBELL)	23,3	17,3	—	—	3,60	—	<i>inornata</i> : s. vorige Form <i>gilbertii</i> : SW-Australien
27 <i>Pachycephala grisola grisola</i> (Blyth) 20,3—23,0 × 15,1—16,2 = 0,17 g (nach BAKER, Sammlung Schönwetter)	21,7	15,7	0,170	0,092	2,81	6,0%	Bucht von Bengalen, SW-Burma, W-Thailand, Andamanen [ <i>Hyloterpe cinerea</i> (Blyth)] (Eier von Andamanen)
x + 28 <i>Pachycephala grisola batuloides</i> Stres. 19,6—25,8 × 15,0—17,0 = 0,14—0,17 g (KUSCHEL, Orn. Mon. ber. 3, S. 155, 1895; HOOGWERF; HELLEBRICKERS & HOOGWERF 1967)	21,8	15,8	0,146	0,074	2,82	5,2%	Bangka, Java, Bali, Lombok (bei HELLEBRICKERS & HOOGWERF: <i>vandepolli</i> Finsch) (Eier von Java)
2 <i>Pachycephala grisola homeyeri</i> (Blasius) (Sammlung Nehr Korn)	22,0	15,0	—	—	2,60	—	Sulu Inseln, Insel Siamil bei Borneo
5 <i>Pachycephala hyperythra reichenowi</i> Rothsch. & Hart. (Sammlung Nehr Korn, 4 Brit. Mus. nach FRITH 1971)	23,1	17,3	—	—	3,42	—	NO-Neuguinea (Sattelberg auf der Huon Halbinsel) (bei NEHR- KORN irrig: <i>schneideri</i> Rothsch.)
1 <i>Pachycephala philippinensis philippinensis</i> (Walden) (Cat. Brit. Mus.)	22,9	17,3	—	—	3,50	—	Luzon (Philippinen) (= <i>Hyloterpe</i> )
2 <i>Pachycephala soror klossi</i> Og.-Grant? 24,3 × 18,1 = 0,26 g und 23,9 × 18,0 = 0,23 g (Museum Berlin)	24,1	18,0	0,245 (siehe Text)	0,104 Text)	4,05	6,0%	NO-Neuguinea (vom Weyland Gebirge ostw.) (Eier von Junzaing)
2 <i>Pachycephala soror bartoni</i> Og.-Grant 23,8 × 17,6; 25,8 × 18,2 (Brit. Mus.) (n. HARRISON & FRITH 1970)	24,8	17,9	—	—	4,13	—	N-Territorium v. Australien

	A	B	g	d	C	Rg	
3 <i>Pachycephala simplex simplex</i> Gld. 21,8—23,5 × 15,3—15,8 (nach Lo Soutier 1902)	22,6	15,6	—	—	2,84	—	N-Territorium, Australien
4 <i>Pachycephala pectoralis peninsulae</i> Hart. 21,0 × 15,8—16,3 (n. H. L. WHITE 1917)	21,0	16,0	—	—	2,77	—	Kap York Halbinsel, S bis Cairns-District (CAYLEY; <i>griseiceps</i> Gray, WHITE; <i>inornata</i> (Ramsay))
2 <i>Pachycephala pectoralis javana</i> Hart. 22,0 × 16,0 = 0,172 g, 22,0 × 16,6 = 0,178 g (nach HALLERMEIERUS & HOOGMOED 1967)	22,0	16,3	0,175	0,085	3,05	5,7%	O-Java, Bali
2 <i>Pachycephala pectoralis obiensis</i> Salvad. 23,5 × 18,0 (NEUKORN); 24,4 × 17,6 = 0,28 g (Schönwetter)	24,0	17,8	0,280	0,122	4,00	7,0%	Obi (südl. Molukken)
9 <i>Pachycephala pectoralis occidentalis</i> Ramsay 19,3—25,6 × 16,0—17,0 (NORTH, CAMPBELL, NEUKORN)	23,3	16,5	—	—	3,25	—	SW-Australien
41 <i>Pachycephala pectoralis fuliginosa</i> Vig. & Horsf., <i>youngi</i> Math. u. <i>pectoralis</i> (Lath.) 22,1—25,7 × 16,5—18,0 (NORTH, CAMPBELL, CAT. BIRP. MUS., JAMES 1970)	23,6	17,3	—	—	3,66	—	<i>fuliginosa</i> : Süd-Australien, Teile von Victoria <i>youngi</i> : Teile von Victoria <i>pectoralis</i> : Neusüdwalles (außer äußerstem NO) [= <i>gutturalis</i> (Lath.)] Tasmanien
21 <i>Pachycephala pectoralis glaucura</i> Gld. 23,1—25,8 × 16,5—19,8 (NORTH, CAMPBELL, CAT. BIRP. MUS.)	24,5	17,5	—	—	3,85	—	Insel Norfolk
5 <i>Pachycephala pectoralis xanthopreca</i> Gld. 24,2—26,7 × 17,8—19,0 (NORTH, NEUKORN, CAT. BIRP. MUS.)	25,2	18,2	—	—	4,30	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
7 <i>Pachycephala pectoralis melanura</i> Gld. [u. <i>hilli</i> (Campbell?)] 21,2—25,1 × 15,7—19,3 = 0,27—0,28 g (nach NORTH, CAMPBELL, Museum Stuttgart, 2 n. R. KREUGER, briefl.) — <i>Pachycephala pectoralis (violetae)</i> Math.? u. <i>spinicauda</i> (Pucheran) (aus MATTHEWS Bd. 8, S. 226, 1920)	22,1	16,7	0,272	0,103	3,15	5,7%	<i>melanura</i> : NW-Australien (King Sund u. Roebuck Bai) (Kreuger: 1/2 Derby) <i>hilli</i> : südl. davon (Napier Broo- me Bai) <i>violetae</i> : N-Territorium <i>spinicauda</i> : Kap York Halb- insel, S etwa bis zum Mackay- Bezirk (= <i>robusta</i> Masters) Inseln vor SO-Neuguinea u. bei Neu Britannien u. Neu Irland, Nissan (Eier von Vuatom) Insel Rossel (Louisaden)
15 <i>Pachycephala pectoralis dahlh</i> Rohw. 20,0—25,0 × 16,7—18,5 = 0,17—0,22 g (Museum Berlin, Sammlung Schön- wetter, P. O. MEYER, briefl.)	22,8	17,8	0,205	0,093	3,70	5,5%	
3 <i>Pachycephala pectoralis rasseliana</i> Hart. 22,9—23,1 × 18,3—19,0 (NEHRKORN u. CAT. BRIT. MUS.)	23,0	18,8	—	—	4,35	—	
4 <i>Pachycephala pectoralis cucullata</i> (Gray) 24,4 × 18,3 bis 25,4 × 19,6 (Britisches Museum)	24,9	19,0	—	—	4,60	—	Insel Aneitum, Neue Hebriden (CAT. BRIT. MUS.: <i>chlorura</i> Gray, die auf Eromango brütet)
6 <i>Pachycephala pectoralis kandarensis</i> Ramsay 23,0—27,5 × 18,0—20,0 = 0,20—0,28 g (Museum Hamburg, NEHRKORN, TIMMERMAN 1931)	25,6	18,8	0,245	0,094	4,65	5,3%	Kandavu Gruppe (Fidschi Inseln) (bei NEHRKORN u. a. errore: <i>vitiensis</i> (Gray) (Eier von Kandavu)
1 <i>Pachycephala pectoralis melanops</i> (Pucheran) (nach LAYARD)	29,5	18,9	—	—	5,30	—	Vavau Gruppe u. Late (Tonga In- seln) (bei LAYARD: <i>jacquinoti</i> Bp.) (Ei von Vavau)
— <i>Pachycephala pectoralis torquata</i> Layard 2 <i>Pachycephala pectoralis gracifii</i> Hartl. (Zool. Museum Hamburg)	32,9	20,5	(siehe 0,44   (siehe Text)	Text) 0,112   Text) (siehe Text)	7,02	6,3%	Taviuni (Fidschi Inseln) Viti Levu (Fidschi Inseln) (siehe nächste Zeile)

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Pachycephala pectoralis gracifl.</i> Hartl. (? <i>optata</i> Hartl.) 28,7 × 19,6 - 0,32 g (Britisches Museum) 28,7 × 19,0 - 0,35 g (Museum Hamburg)	28,7	19,8	0,335 (siehe Text)	0,109 Text)	5,80	5,8%	<i>gracifl.</i> : Viti Levu u. Waia (Fidschi Inseln) <i>optata</i> : SO-Viti Levu (CAP. BRIT. MUS., TIMMERMANN: <i>torquata</i> Layard?) (Bier von Viti Levu) Upolu u. Savaii (Samoa Inseln) (Bier von Upolu)
2 <i>Pachycephala flavifrons</i> (Peale) 30,0 × 18,7 - 0,360 g (Mus. Hamburg) 28,8 × 18,8 - 0,290 g (Sammlung Heinrich) (s. TIMMERMANN 1931, S. 140)	29,4	18,5	0,325	0,110	5,20	6,2%	
2 <i>Pachycephala schlegelii obscurior</i> Hartl. 26,9 × 20,6 u. 27,9 × 20,6 (Brit. Mus.)	27,4	20,6	---	---	5,95	---	Zentral- u. O-Neuguinea (vom Weyland Gebirge nach O) (Bier von SO-Neuguinea) N-Territorium v. Australien
15 <i>Pachycephala rufiventris falcata</i> Gld. 20,8 - 23,0 × 15,7 - 17,0 0,15 0,17 g	21,4	16,3	0,160	0,085	2,90	5,5%	
3 <i>Pachycephala rufiventris dufrenoyi</i> (Math.) 21,8 - 22,5 × 15,8 16,4 0,16 0,18 g (nach Sammlung R. Kieckhefer, briefl.)	22,2	16,2	0,165	0,082	3,06	5,4%	N-Queensland, S bis Townsville (Kreuger: c/3 v. Kaurunda bei Cairns)
22 <i>Pachycephala rufiventris rufiventris</i> (Lath.) 21,0 24,7 × 15,9 17,8 0,165 - 0,200 g (2 u. JAMES 1970)	22,4	16,8	0,180	0,090	3,28	5,5%	S-Australien, im O nordw. bis S- Queensland, im W bis Portescue (dava 22 <sup>1</sup> s. Br.)
6 <i>Pachycephala rufiventris vanthetraca</i> (Forst.) 20,7 - 23,8 × 15,5 16,9 0,17 0,19 g	22,4	16,4	0,180	0,091	3,15	5,7%	Neu Caledonien
1 <i>Pachycephala lanioides lanioides</i> Gld. (nach Noren)	25,9	18,5	---	---	4,55	---	NW-Australien (Kimberley-Gebiet)
5 <i>Callirincinella megaphypha megaphypha</i> (Quoy & Gaimard) 22,0 27,0 × 18,0 20,0 (nach OGD- GRANT; NEHRKORN)	24,8	19,0	.	.	4,80	.	W-Neuguinea, Schlawatti ( <i>Myiodes</i> )

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Colluricincla megarrhyncha palmieri</i> (Rand) 24,3 × 17,7—17,8 (n. RAND 1942)	24,3	17,8	—	—	4,02	—	Gebiet des Fly Flusses, S-Neu- guinea
2 <i>Colluricincla megarrhyncha despecta</i> Rothsch. & Hartert 26,8 × 17,4; 27,2 × 17,7 (n. C. J. O. HAR- RISON 1971 im Brit. Mus.)	27,0	17,6	—	—	4,32	—	SO-Neuguinea (Südküstengebiet) (HARRISON: 1/2 von Boneno)
16 <i>Colluricincla megarrhyncha nadaraszii</i> R. & H.	25,5	18,7	0,26	0,095	4,70	5,5%	Huon Halbinsel (NO-Neuguinea) (bei NEHRKORN: <i>Pinarolestes</i> )
23,0—27,8 × 17,9—19,5 = 0,24—0,32 g 8 <i>Colluricincla megarrhyncha fortis</i> (Gadow) 25,6—28,5 × 17,7—20,0 (n. HARTERT, Nov. Zool. 1896, Meek leg.)	27,0	18,7	—	—	4,80	—	D'Entrecasteaux Archipel (= <i>Pa- chycephalopsis</i> ; = <i>Myiolestes</i> ) (Eier von FERGUSON)
3 <i>Colluricincla megarrhyncha trobriandi</i> (Hart.) 25,3—26,5 × 20,0—21,0 (n. HARTERT, Nov. Zool. 1896, Meek leg.)	26,0	20,5	—	—	5,60	—	Trobriand Inseln (= <i>Pachycephala- lopsis</i> )
18 <i>Colluricincla megarrhyncha</i> [ <i>?normani</i> (Math.), 1 <i>parvissima</i> Gld. u. <i>gouldii</i> (Gray) 21,6—28,0 × 17,8—20,1 = 0,29—0,30 g (CAMPBELL, NORTH, CAT. BRIT. MUS., 3 n. R. KREUGER, briefl.)	24,3	18,7	0,29	0,102	4,40	6,1%	<i>normani</i> : Kap York (nördlichstes Queensland) <i>parvissima</i> : Cairns-Distrikt <i>gouldii</i> : Mittel- u. S-Queensland (= <i>Pinarolestes</i> )
12 <i>Colluricincla megarrhyncha rufigaster</i> Gld. 24,0—30,0 × 17,8—20,3 = 0,24—0,34 g	25,5	20,0	0,29	0,100	5,35	5,4%	NO-Neusüdwales (= <i>Colluricincla rufiventris</i> Sharpe; = <i>Pinaro- lestes</i> )
21 <i>Colluricincla parvula parvula</i> (Gld.) (u. <i>conigrani</i> Math.?) 23,6—26,6 × 17,8—20,3 = 0,24—0,31 g	26,2	19,0	0,28	0,100	4,85	5,7%	N-Territorium u. Insel Melville <i>conigrani</i> : Kimberley Distrikt (NW-Australien)
4 <i>Colluricincla boweri</i> (Kamsay) 27,9—29,5 × 19,8 × 20,3 (nach NORTH)	28,9	20,2	—	—	6,15	—	N-Queensland (Cairns bis Card- well) (= <i>Myiolestes</i> )
24 <i>Colluricincla harmonica brunnea</i> Gld. 23,3—31,5 × 18,0—22,9 = 0,23—0,36 g	28,2	19,8	0,30	0,095	5,80	5,2%	N-Territorium (= <i>pallidirostris</i> Sharpe)



	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Colluricincla harmonica tachycripta</i> (R. & H.) 28,6 × 20,0; 27,1 × 20,6 (nach RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 344, 1942)	27,9	20,3	—	—	5,91	—	SO-Neuginea vom Fly Fluß ost- wärts, NO-Neuginea vom Ra- mu ostw.
77 <i>Colluricincla harmonica superciliosa</i> Masters, <i>pallidescens</i> Math., <i>harmonica</i> (Lath.), <i>halmaturina</i> Campb. (? <i>anda</i> Condon u. <i>whitei</i> Math.) 25,9—33,0 × 19,7—23,0 = 0,33—0,48 g (16 nach JAMES 1970; 6 n. R. KREU- GER, briefl.)	28,8	21,1	0,41	0,116	6,81	6,0%	<i>superciliosa</i> : NW-Queensland <i>pallidescens</i> : Queensland etwa von Cairns bis Rockhampton <i>harmonica</i> : S-Queensland bis O- Victoria <i>halmaturina</i> : SW-Neusüdwaales, W-Victoria u. SO-Süd-Australien <i>anda</i> : NO-Süd-Australien <i>whitei</i> : NW-Süd-Australien (Kreuger; 2/3 von Victoria) Tasmanien [bei NEURKORN: <i>Collyriocincla rectirostris</i> (Jard. & Selby)] mittleres W. u. Süd-Australien (Kreuger; 1/2 Broome Hill, W-Australien) N-Territorium (Australien) (Eier vom McArthur Fluß)
27 <i>Colluricincla harmonica strigata</i> SWS. 27,4—31,7 × 21,2—22,8 = 0,40—0,52 g (2 nach JAMES 1970)	30,0	21,9	0,46	0,122	7,59	6,0%	
19 <i>Colluricincla harmonica rufiventris</i> Gld. 25,7—30,7 × 18,3—22,1 = 0,26—0,37 g (2 nach R. KREUGER, briefl.)	28,0	20,6	0,32	0,097	6,14	5,0%	
6 <i>Colluricincla woodwardi woodwardi</i> Hartort 26,8—29,8 × 19,1—20,9 (nach WHITE 1914)	28,6	20,3	—	—	6,14	—	
1 <i>Ptilohui dichrous</i> (Bp.) (nach RAND & GULLARD 1967)	30,0	21,0	—	—	7,24	—	Neuginea u. Japan
2 <i>Ptilohui ferrugineus leucorhynchus</i> (Gray) 34,9 × 24,5 = 0,62 und 36,1 × 23,6 = 0,61 g (NEURKORN)	35,5	24,0	0,62	0,127	11,0	5,7%	Waigen

	A	B	g	d	G	Rg	
9 <i>Ptilohai ferrugineus clarius</i> (A. B. Meyer) 32,5—37,0 × 23,0—24,3 = 0,52—0,70 g	35,0	23,2	0,60 (siehe	0,130 Text)	10,3	5,90%	NO- u. SO-Neuguinea, westw. bis Sepik u. Eilanden Fluß (= <i>Pseudodochertes</i> )
1 1 Ei der Sammlung Nehrkorn	34,8	24,3	0,63	0,130	11,0	5,70%	(Eier meist vom Sattelberg,
1 nach RAND 1942	36,0	23,4	—	—	11,7?	—	Rand; Daviumbu See, Fly Fluß- (Gebiet)
1 <i>Ptilohai nigrescens schistaceus</i> (Rehw.) (nach PARKER 1971)	33,2	22,6	—	—	9,30	—	Gebirge SO-Neuguineas, W bis Herzog Gebirge (Ei von Boneto)
<i>Ptilohai nigrescens schistaceus</i> (Rehw.)?							
1 (nach PARKER 1971)	32,0	23,7	—	—	9,45	—	Ei vom Aron-Bezirk
1 (nach PARKER 1971)	33,3	24,5	—	—	9,74	—	Ei vom Owen Stanley Gebirge
2 <i>Tarnagra capensis capensis</i> (Sparman) 30,5 × 22,0 u. 32,5 × 25,5 (OLIVER 1930) 32,5 × 25,5; 35,0 × 25,0 (OLIVER 1955, nicht berücksichtigt)	31,5	23,7	—	— (siehe Text)	9,40	—	Neuseeland (Südinself) (= <i>crassirostris</i> Gray)

## Nachträge zu Band II „Handbuch der Oologie“

Seite 9, 21. Zeile von oben: Nach „*Pygarrhichas*“ einfügen: Glänzend weiße Eier legt auch *Xenops minutus* (SKUTCH, 1969).

Seite 11, 5. Zeile von unten: Statt „1,26“: 1,23.

Seite 13, nach 17. Zeile von oben einfügen: *Asthenes wyatti lilloi*. Ei trübgelb, leicht glänzend, grün durchscheinend (nach HOY, Oiseau 45, S. 190, 1975). —  $k = 1,24$ .

Seite 16, nach 7. Zeile von oben einfügen: 1 Ei von *Deconychura longicauda typica* Cherrie, 21,8×17,0 mm (A. WETMORE, The birds of the Republic of Panamá 3, Smithsonian. Miscell. Coll. 150, part 3, City of Washington 1972, S. 14, ex CHERRIE 1895).  $G = 3,36$  g. SW-Costa Rica—W-Panama.

Nach 13. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Glyphorhynchus spirurus pectoralis* Schl. & Salv.  $\geq$  *sublestus* Peters messen 18,2×15,3; 19,1×15,7 mm (WETMORE 1972, S. 22),  $A = 18,7$ ,  $B = 15,5$  mm,  $G = 2,39$  g. Nicaragua.

14. Zeile von oben: Statt „*sublestus* Peters“ setzen: *subrufescens* Todd; statt der Verbreitung setzen: Columbien, W-Ecuador (Gelege aus Pallatanga).

Seite 17, nach 5. Zeile einfügen: 2(?) Eier von *Xiphorhynchus o. obsoletus* (Licht.) messen 24,9—25,0×19,2—19,5 mm [HAVERSCHMIDT, Birds of Surinam, Edinburgh (Oliver & Boyd), S. 229, 1968],  $A = 25,0$ ,  $B = 19,4$  mm,  $G = 5,08$  g. Venezuela, Guayana, N-Brasilien (entgegen PETERS nicht Columbien, Eier aus Surinam).

Seite 18, nach 2. Zeile von oben einfügen: 1 Ei von *Lepidocolaptes affinis neglectus* (Ridgway) mißt 29,8×21,1 mm (nach WETMORE 1972, S. 50),  $G = 7,10$  g. Costa Rica, W-Panama. (Ei im Brit. Museum aus Costa Rica).

Seite 20, nach 5. Zeile von oben einfügen: 2 (trübweiße) Eier von *Upucerthia albicula* Hellm. messen 28,2×21,3 u. 28,5×21,1 mm (nach A. W. JOHNSON, The birds of Chile 2, Buenos Aires 1967, S. 153),  $A = 28,4$ ,  $B = 21,2$  mm,  $G = 6,96$  g. S-Peru, N-Chile (Gelege von N-Chile).

Seite 21, vor 10. Zeile von unten einfügen: 6 Eier von *Cinclodes pabsti* Sick messen  $A = 26,9$ ,  $B = 20,8$  mm,  $g = 0,3$  g,  $G$  (gewogen) = 6,1 g (nach SICK, briefl. 1976 u. SICK, Rev. Bras. Biol. 33, S. 115, 1973),  $d = 0,095$  mm,  $G = 6,10$  g,  $Rg = 5,6\%$ . Brasilien (Pará) (Sick, 2 c/3 von Pará).

Seite 27, nach 15. Zeile von oben einfügen: 5 Eier von *Cranioleuca v. vulpina* (Pelzeln): 20,2—21,3×15,1—15,9 (nach WETMORE 1972, S. 70),  $A = 20,7$ ,  $B = 15,7$  mm,  $G = 2,72$  g. Mittel-Brasilien (Eier des U.S. Nat. Museums aus SO-Pará).

Seite 28, vor 5. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Asthenes wyatti lilloi* (Oustalet): 23,5—24,3×19,2—19,3 = 0,27 g (nach HOY, Oiseau 45, S. 190, 1975),  $A = 23,9$ ,  $B = 19,3$ ,  $d = 0,104$  mm,  $G = 4,63$  g,  $Rg = 5,8\%$ . NW-Argentinien (1/2 aus Salta) (bei HOY: *Thripophaga punensis lilloi*).  
3 Eier von *A. w. punensis* (Berl.): 23,0—23,3×18,0 mm, gewogen mit 3,9, 3,85, 3,9 g (nach DORST, Oiseau 33, S. 3, 1963),  $A = 23,1$ ,  $B = 18,0$  mm,  $G = 3,87$  g. S-Peru, N-Bolivien (c/3 aus S-Peru).

- Seite 30, nach 12. Zeile von oben einfügen: 1 Ei von *Pseudocolaptes l. lawrencii* Ridgway mißt  $24,8 \times 19,3$  mm (nach WETMORE 1972, S. 81), G = 4,80 g. Costa Rica, Panama (Stück im Brit. Museum).
- Seite 32, nach 5. Zeile von oben einfügen: *Xenops minutus ridgwayi* Hart. & Goods. Von SKUTCH (1969) als glänzend weiß, ohne Maße, beschrieben. Nicaragua, Costa Rica, W-Panama.
- Seite 35, nach 4. Zeile von oben einfügen: *Cymbilaimus lineatus fasciatus*. Auf rahmweißem Grund schokoladenbraun und trüblila gefleckt (WETMORE 1972). — k = 1,33.  
*Cymbilaimus lineatus intermedius*. Weiß oder rötlichgrau, ziemlich feine olivbis rauchbraune und rötlichgraue Flecke in einem Kranz am stumpfen Ende vereint, im übrigen kurze schmale Haarstriche neben sparsamer, auf einem Ei schwärzlichbrauner Fleckung (WETMORE 1972) — k = 1,36.  
 Vor 17. Zeile von unten einfügen: *Frederickena viridis*. Rahmweiß mit purpurnen Haarlinien und einigen größeren Flecken gleicher Färbung. — k = 1,31.
- Seite 38, 9. Zeile von oben: Nach „Flecken“ einfügen: WETMORE (1972, S. 174) beschrieb 2 weiße Eier mit rotbraunen Flecken, vor allem in einem breiten Kranz am stumpfen Ende, von der Rasse *Myrmotherula axillaris albigula* (ähnlich SKUTCH 1969, S. 216). — k = 1,41.
- Seite 41, nach 19. Zeile von oben einfügen: *Myrmeciza e. exsul*. Nach CARRIKER (1910, s. WETMORE 1972, S. 204) auf rötlichpurpurn gehauchtem weißen Grund bekrizelt, gefleckt und geflatscht in tief purpurkastanienbraunen und lila Tönen, mit einer Kappe am stumpfen Pol. — k = 1,29.
- Seite 42, 3. Zeile von unten (*Formicarius analis hoffmanni*) hinzufügen: Später stellte sich heraus, daß die dunkle Fleckung abwaschbar, also Schmutzfleckung auf weißem Grund war (SKUTCH 1969, S. 279). — k = 1,36.
- Seite 43, nach 21. Zeile von oben einfügen: *Pithys a. albifrons*. WILLIS (Auk 89, S. 192 f., 1972) veröffentlichte das Foto von 2 Eiern, die in einem für Formicariiden ungewöhnlichen Nest lagen (es war als Napf in die abgestorbene Gipfelblattetage einer dornigen Palme eingelassen). Das Foto zeigt auf hellem Grund kleine dunkle und hellere Flecke von fast rundlicher Form, vor allem in einem ganz lockeren Kranz um das stumpfe Ende.  
 Vor 19. Zeile von unten einfügen: *Hylophylax n. naevioides*. Nach SKUTCH [Pacific Coast Avifauna (Berkeley, Cal.) 35, S. 247, 1969] ist der weißliche Grund der Eier zur Hälfte oder mehr mit ziemlich gleichmäßiger, ausgelaufener umberfarbener Wölkung bedeckt. — k = 1,48, also auffällig lang gestreckt.  
 Vor 17. Zeile von unten einfügen: *Pittasoma m. mickleri*. WETMORE (1972, S. 241) sammelte 2 schöne Eier, die er einem Napfnest entnahm. Ihre Form ist elliptisch bzw. oval (k = 1,36). Sie sind blaß rosabraungelblich, am stumpfen Ende kappenförmig grob schokoladenfarben und schokoladenbraun gefleckt, im übrigen mit grauen und purpurnen Punkten und wenigen Wölkchen gezeichnet.
- Seite 45, vor 1. Zeile einfügen: 2 Eier von *Cymbilaimus lineatus fasciatus* (Ridgway) messen  $23,9 \times 17,8$  u.  $24,3 \times 18,3$ , A = 24,1, B = 18,1 mm (WETMORE 1972, S. 127), G = 4,1 g. Nicaragua — NW-Ecuador (Eier aus Panama).  
 3 Eier von *Cymbilaimus lineatus intermedius* (Hart. & Goods.) messen  $23,6$  bis  $24,7 \times 17,6$ — $18,1$ , A = 24,2, B = 18,8 mm (WETMORE 1972, S. 128),

G = 4,2 g. O-Columbien—N-Bolivien, NW-Brasilien, dort stellenweise S vom Amazonas (Eier aus N—Columbien).

Nach 6. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Frederickena viridis* (Vieillot) messen 31,3—31,4×22,5—23,0 mm, Frischgewicht 8—9 g (nach HAVERSCHMIDT, Birds of Surinam, 1968, S. 242), A = 31,4, B = 22,8 mm, G = 8,5 g. Venezuela, Guayanas, N-Brasilien (1/2, wohl c/2, von Surinam).

Seite 48, vor 2. Zeile von unten einfügen: 4 Eier von *Myrmotherula surinamensis pacifica* Hellm. messen 16,9—17,5×12,7—13,4 (nach WETMORE 1972, S. 166, zum Teil ex STONE), A = 17,3, B = 12,9 mm, G = 1,49 g. Panama—W-Ecuador u. Unteres Magdalena-Tal in Columbien (Eier von Panama u. NW-Columbien).

Seite 49, nach 12. Zeile von oben einfügen: 6 Eier von *Myrmotherula axillaris albigula* Lawr. messen 16,7—18,0×11,8—12,7 mm (zum Teil nach SKUTCH 1946 aus WETMORE 1972, S. 174), A = 17,4, B = 12,4 mm, G = 1,39 g. SO-Honduras—W-Ecuador u. zum unteren Cauca in Columbien (Eier von Costa Rica u. Panama).

Seite 51, vor 3. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Myrmeciza exsul exsul* Selater messen 22,0×17,5 u. 22,5×17,0 mm (nach CARRIKER aus WETMORE 1972), A = 22,3, B = 17,3 mm, G = 3,60 g. Nicaragua—Panama, pazifische Seite.

Seite 52, vor 7. Zeile von unten unter *Formicarius analis hoffmanni* einfügen: 33,4×24,8; 33,9×24,8 mm (nach SKUTCH 1969, S. 279), A = 33,7, B = 24,8 mm, G = 11,2 g. SW-Costa Rica, W-Panama.

Seite 53, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Pithys a. albifrons* (L.) (Von WILLIS ohne Maße veröffentlicht). Guayanas—S-Venezuela u. Unterlauf des Tapajóz (1/2 von Guyana).

Nach 12. Zeile von oben einfügen: Ein Zweiergelege von *Hylophylax n. naevioides* (Lafr.) mißt 23,0×15,1 u. 23,0×15,9 mm (nach SKUTCH 1969), A = 23,0, B = 15,5 mm, G = 2,95 g. Costa Rica und Panama (außer karibischer Seite) — N-Columbien (Eier von Insel Barro Colorado, Panama).

Nach 13. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Pittasoma m. michleri* Cassin messen 31,3×23,5 u. 32,2×23,0 mm (nach WETMORE 1972), A = 31,8, B = 23,3 mm, G = 8,8 g. Panama von Veragua ostwärts, NW-Columbien (1, 2 von Panama).

Vor 6. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Grallaria guatemalensis ochraceiventris* Nelson, die dunkelblau wie die von *Turdus migratorius* sind, messen 31,6×25,9 u. 33,1×26,0 mm (nach ROWLEY aus WETMORE 1972, S. 246), A = 32,4, B = 26,0 mm, G = 11,9 g, k = 1,25. SW-Mexico.

Seite 71, 11. Zeile von oben: Vor „*Terenotriccus*“ einfügen: *Mitrephanes* (trübweißer Grund).

Seite 72, 3. Zeile von oben: Nach „S. 398“ einfügen: 5 Eier von *Myiarchus ferox panamensis*, 2 mit blaß grünlichweißem (!) Grund, wiesen grobe dunkelbraune Fleckung bzw. dunkel und hell rotbraune Kappen- und Kranzbildung auf und zeigten in einem Dreiergelege nur bei einem Stück dünne bis breite Längsstreifung neben Flatschen, die fast das ganze schmale (!) Ende bedeckten (nach WETMORE 1972, S. 428).

- Seite 74, vor 9. Zeile von unten einfügen: *Neoxolmis rufiventris*. Sehr blaß nelkenrötlich mit ziegelroten Flatschen und einigen blaßgrauen Fleckchen. —  $k = 1,32$ .
- Seite 77, 8. Zeile von unten: Nach „ergibt“ einfügen: Die dort für *Empidonax rufinus* veröffentlichten Eimaße hat HAVERSCHMIDT brieflich in  $20,0-20,1 \times 14,8-14,9$  abgeändert. 1968 (The birds of Surinam) gibt er nach 4 belegten c/2-Nestern  $20,0-22,0 \times 16,2-16,4$  mm und ein Eifrischgewicht von 2,5 g an.
- Seite 80, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Mitrephanes phaeocercus aurantiiventris*. Zwei von SKUTCH (Publ. Nuttall Ornith. Club 7, S. 88, 1967) im Spiegel gesehene Eier waren trübweiß und von einem auffallenden Kranz bräunlicher Flatschen nahe dem stumpfen Pol umgeben.
- Seite 81, 13. Zeile von unten: Nach „1,26.“ einfügen: Von *Platyrinchus m. neglectus* fand SKUTCH (bei WETMORE 1972, S. 506) ein weißes Ei mit gelblichem Ton und mit kaum sich abhebendem, blaß braunrötlichem Fleckchenkranz; es war auffällig groß.
- Seite 82, 11. Zeile von oben: Statt „ — Die nicht ganz sicher ... *megacephalus* ... Grund“ (s. S. 82, 14. — 12. Zeile von unten) einfügen: und drei von *Tolmomyias sulphureus cherriei* (HAVERSCHMIDT 1968, S. 320)].
- Seite 83, 2. Zeile von oben (*Todirostrum chrysocrotaphum*): Nach „gefleckten“ einfügen: (? richtig bestimmten, da wohl zu großen, s. HAVERSCHMIDT, 1968, S. 325)
13. Zeile von unten (*Colaptes auratus*): Nach „Penard-Ei“ einfügen: aus einem wie bei *Todirostrum* gebauten Hängennest.
- Seite 84, 16. Zeile von oben: Nach „gefleckt“ einfügen: , aber als *Capsiempis flaveola* richtig bestimmt?, vgl. WETMORE 1972, S. 544.
3. Zeile von unten: nach „Nehrkorn“ einfügen: und jetzt wieder wird *Xenopsaris*
- Seite 86, 12. Zeile von oben: nach „Rasse“ einfügen: Auch die Eier von *Elaenia gaimardii trinitatis* haben dunkel rotbraune und lila graue Flecke und Flatschen in einem Ring um das stumpfe Ende, bekräftigen also die Zugehörigkeit zu „*Myiopagis*“, die heute außerdem *viridicata* und Arten der Fehlliste (weiter unten) umfaßt.
15. Zeile von oben: Nach „Gattung“: , was für die Einreihung bei *Phaeomyias*, siehe 3. Gattung weiter unten, spricht.
- Seite 88, vor 13. Zeile von unten einfügen: 3 Eier von *Neoxolmis rufiventris* (V.) messen  $28,0-28,7 \times 21,4-21,5$  (nach MACLEAN in JOHNSON, Supplement to the birds of Chile ..., Buenos Aires, 1972, S. 102),  $A = 28,3$ ,  $B = 21,4$  mm,  $G = 7,18$  g. Patagonien, Feuerland (Argentinien, S-Chile).
- Seite 102, vor 9. Zeile von unten einfügen: 5 Eier von *Myiarchus ferox panamensis* Lawrence messen  $21,6-26,1 \times 16,3-18,1$  (nach WETMORE 1972, S. 428)  $A = 24,4$ ,  $B = 17,3$  mm,  $G = 3,83$  g. Costa Rica — Columbien (Eier von Panama).
- Seite 105, vor 2. Zeile von unten einfügen: 3 Eier von *Empidonax albigularis timidus* Nelson messen  $17,2-17,8 \times 12,5-13,2$  mm (nach DICKERMAN, Condor 60, S. 259—260, 1958, aus WETMORE 1972, S. 472),  $A = 17,4$ ,  $B = 12,9$  mm,  $G = 1,51$  g,  $k = 1,35$ . Sierra Madre Occidental, Mexico (1/3 von Durango).

Seite 106, vor 4. Zeile von unten einfügen: *Mitrephanes phaeocercus aurantiiventris* (Lawr.) von SKUTCH ohne Maße beschrieben. Costa Rica, W-Panama.

Seite 108, 10. Zeile von unten (*Onychorhynchus m. fraterculus*): Einfügen: 19,7 × 15,2; 20,4 × 14,4 mm (nach WETMORE 1972, S. 500). Statt „22,5“: 21,3; statt „15,0“: 14,9; statt „2,66“: 2,43.

Vor 2. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Platyrinchus mystaceus neglectus* (Todd): A = 19,1, B = 14,7 mm, G = 2,16 g, k = 1,30. Mittel-Costa Rica—N-Columbien.

2. Zeile von unten zwischen „*Platyrinchus*“ und „*cancrominus*“ einfügen: *mystaceus*.

Seite 109, nach 9. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Tolmomyias s. cherriei* (Hart. & Goods.) messen 20,3 × 14,1 mm (nach HAVERSCHMIDT 1968, S. 320), G = 2,11 g. Venezuela, Guayanas (c/2 aus Surinam).

Seite 110, 12. Zeile von unten (*Todirostrum fumifrons penardi*) hinzufügen: Große Maße von falsch bestimmten Eiern (HAVERSCHMIDT, Birds of Surinam, 1968); zu 12. Z. v. oben (*T. c. finitimum*): bis 18,0 × 11,8 (WETMORE 1972).

Seite 112, 14. Zeile von unten (*Capsiempis flaveola semisflava*): Statt „17,1—17,5 × 13,0—13,5“: 17,0—17,5 × 12,7—13,1; statt „13,2“: 13,0; statt „1,56“: 1,52.

13. u. 12. Zeile von unten: Statt „CARRIKER 1910, S. 710“: WETMORE 1972, S. 543.

Seite 115, G-Spalte 1. Zeile von oben (*Elaenia f. flavogaster*): Nach „2,82“ schreiben: [gewogen 2,2—2,5 g (HAVERSCHMIDT 1968, S. 332)].

Nach 3. Zeile von oben einfügen: und [*Elaenia flavogaster*] *pallididorsalis* Aldrich.

Rechte Spalte, 5. Zeile von oben: nach „bis“ einfügen: Isla Coiba, Panama; *pallididorsalis*: übriges Panama.

Seite 116, nach 14. Zeile von oben einfügen: 10 Eier von *Elaenia f. frantzii* Lawr. messen 18,5—22,0 × 14,9—16,5 mm (nach BLAKE, Condor 58, S. 387, 1956, u. SKUTCH 1967, S. 98), A = 20,3, B = 15,6 mm, G = 2,55 g. Nicaragua—Panama.

Seite 117, am Ende der Seite einfügen: 6 Eier von *Sublegatus modestus arenarum* (Salvin) messen 17,2—19,4 × 13,5—14,6 mm (nach WETMORE 1972, S. 572f.), A = 18,5, B = 14,0 mm, G = 1,89 g. Costa Rica, Panama (3/2 aus Panama).

Seite 119, nach 15. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Leptopogon amaurocephalus pileatus* Cabanis messen 18,5 × 14,8 und 19,8 × 14,5 mm (nach MOORE, Condor 46, S. 6—8, 1944, aus WETMORE 1972, S. 587), A = 19,2, B = 14,7 mm, G = 2,16 g. S-Mexico und Guatemala (Eier aus Veracruz).

Seite 120, nach 5. Zeile von oben einfügen: 6 Eier von *Pipromorpha oleaginea parca* (Bangs) messen 17,8—19,0 × 12,9—13,8 mm (nach WETMORE 1972, S. 601), A = 18,3, B = 13,4 mm, G = 1,72 g. O-Panama (2 c/3 Canal-Zone).

Seite 121, 22. Zeile vor „Nur“ einfügen: Schwarze oder grauschwarze Flecke werden nur für *Schiffornis turdinus* angeführt, neben dunkelbraunen und lilagrauen. Eier von *Antilophia* und einige *Pipra erythrocephala* haben schwarze Punkte bzw. Haarlinien neben anderen Flecken.

Seite 122, nach 19. Zeile einfügen: *Pipra vilasboasi*. Die beiden in einem Astgabel-Napfnest (Mulde 5 cm weit, nicht ganz 1,5 cm tief) gefundenen Eier sind weiß und tragen in einer Äquatorbinde von 5 mm Breite verwaschene rostbraune Fleckchen sowie grauviolette Unterflecke. Eine Binde ist etwas zum stumpfen Pol verschoben. (SICK, Journ. f. Ornith. 100, S. 411, 1959). —  $k = 1,28$ .

Seite 123, nach 14. Zeile von oben einfügen: *Allocotopterus deliciosus*. Das Ei ist nach WILLIS bräunlichweiß, mit braunen Fleckchen gezeichnet (WILLIS, Auk 83, S. 476, 1966).

Seite 124, nach 4. Zeile von oben einfügen: *Corapipo leucorrhoea heteroleuca*. Von zwei trübweißen Eiern war eins überall, das andre vor allem am stumpfen Ende schwer braun gefleckt, wie SKUTCH (1967, S. 75) durch Spiegeln feststellte.

Nach 30. Zeile von oben einfügen: *Manacus v. vitellinus*. Vier bei WETMORE (1972, S. 340f., zum Teil nach STONE 1918) beschriebene Eier sind alle wie der erste Typ der nächsten Rasse längs gestreift, aber am Grunde auch grau. Ein Stück hat durch Zusammenfließen der Streifen und rötlichbraune Flatschen ein breites Band um den stumpfen Pol erhalten.

Seite 125, nach 19. Zeile von oben einfügen: *Schiffornis turdinus olivaceus*. Fast elliptisch ( $k = 1,35$ ). Schwach braun-gelblich getöntes Weiß, kräftig grauschwarz und lilagrau gefleckt, besonders in einem Kranz um das stumpfe Ende (nach WETMORE 1972).

Seite 127, vor 4. Zeile von unten einfügen: *Pipra vilasboasi* SICK. 2 Eier:  $17,7 \times 12,8$  mm,  $g = 0,062$  g (SICK 1959),  $d = 0,049$  mm,  $G = 1,47$  g,  $R_g = 4,8\%$ . Pará, bei SICK: *P. vilasboasi* oder *P. obscura* SICK, SICK briefl. 1976: *obscura* syn. von *vilasboasi* (SICK: 1/2 Oberlauf des Cururú).

Seite 128, nach 2. Zeile von oben einfügen: *Allocotopterus deliciosus* (Sclater), von WILLIS ohne Maße beschrieben. SW-Columbien, W-Ecuador.

Nach 6. Zeile von oben einfügen: 4 Eier von *Chiroxiphia lanceolata* (Wagler) aus der Canal Zone in Panama messen  $21,8 \times 15,2 - 15,7$ ,  $A = 21,8$ ,  $B = 15,5$  mm (nach HALLINAN 1924 aus WETMORE 1972, S. 334),  $G = 2,74$  g.

Nach 17. Zeile von oben einfügen: 2 Eier von *Corapipo leucorrhoea heteroleuca* Hellmayr, die von SW-Costa Rica bis W-Panama verbreitet ist, wurden von SKUTCH (s. Nachtrag zu S. 124) ohne Maße beschrieben.

Seite 129, vor 3. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Schiffornis turdinus olivaceus* (Ridgway) messen  $24,6 - 24,7 \times 18,3$  mm (nach WETMORE 1972, S. 348),  $A = 24,7$ ,  $B = 18,3$  mm,  $G = 4,12$  g. O-Venezuela, Guyana (1/2 von Guyana im Britischen Museum).

Seite 130, nach 15. Zeile von oben einfügen: *Attila spadiceus citreopyga*. Ei blaß rötlich rahmfarben bis trüb weiß, reichlich, besonders am stumpfen Ende, mit großen und kleinen leuchtend zimtrötlichen, verschieden braunen und blaß lila Fleckchen bedeckt (WETMORE 1972, S. 439, nach SKUTCH 1971). —  $k = 1,23$ .

Seite 131, 7. Zeile von oben (*Attila cinnamomus*): Nach „ist“ einfügen: HAVER-SCHMIDT (1968, S. 276) beschreibt die Eier als lachsrot mit rötlich-braunen Ober- und purpurnen Unterflecken.



Vor 18. Zeile von unten einfügen: *Pachyramphus versicolor*. Ein länglich ovales Ei des Britischen Museums ist glanzlos und in der breiteren Hälfte schwach zimtfarben und graubraun gefleckt und gestreift (WETMORE 1972, S. 275). —  $k = 1,44$ .

Seite 133, 9. Zeile von unten (*Tityra semifasciata costaricensis*): Nach „Spechthöhle“ einfügen: SKUTCH (Auk 63, S. 336, 1946) sah schwarze Fleckchen.

Vor 8. Zeile von unten einfügen: *Querula purpurata*. Das m. W. einzige beschriebene Ei, das nach dem Schlüpfen unter dem 10–20 m hoch in Bäumen angebrachten Gruppennest lag, war sehr dunkel olivfarben und ziemlich dicht schwärzlichbraun gefleckt (nach SNOW 1971 aus WETMORE 1972, S. 302).

Seite 136, vor 12. Zeile von unten einfügen: 4 Eier von *Attila spadiceus citreopyga* (Bp.) messen  $22,6-23,0 \times 18,4-18,9$  mm (nach SKUTCH, Ibis 113, S. 316–322, 1971),  $A = 23,0$ ,  $B = 18,7$  mm,  $G = 4,23$  g. Nicaragua–W-Panama (c/4 Costa Rica).

Seite 137, nach 2. Zeile von oben einfügen: Das im Nachtrag zu S. 131 beschriebene Ei von *Pachyramphus versicolor costaricensis* Bangs mißt  $20,1 \times 13,9$  mm (nach WETMORE 1972, S. 275),  $G = 2,02$  g,  $k = 1,45$ . Costa Rica, Panama.

Vor 10. Zeile von unten (*Pachyramphus polychopterus tristis*) einfügen: 2 Eier  $19,4 \times 15,5$  (HAVERSCHEIDT 1968, S. 280),  $G = 2,44$  g.

Seite 139, 1. Zeile von oben: statt „1“: 4.

Nach 3. Zeile von oben einfügen: *Querula purpurata* (P. L. S. Müller), deren zerbrochenes Ei im Nachtrag zu S. 133 beschrieben wurde, ist von Costa Rica bis Peru und ins Amazonastal verbreitet.

Seite 151, nach 20. Zeile von oben einfügen: *Eremopterix s. signata*. Weiß bis blaß rahmfarben (buff), überall fein ocker, sepia- oder sienafarben gefleckt [nach ARCHER & GODMAN The birds of British Somaliland and the Gulf of Aden. Edinburgh ... (Oliver & Boyd III, 1961, S. 1015)]. —  $k = 1,49$ .

Nach 20. Zeile ebenfalls einfügen: *Eremopterix v. verticalis*. Die Eier sind in der Kalahara etwas dunkler, wenn auch viel weniger dunkel als die von *Mirafr*-Arten, von *Certhilauda albofasciata* und *Calandrella cinirostris*, die im gleichen Gebiet leben, gefleckt. Gelblichbraune Fleckentöne überwiegen. Bei *E. australis* (siehe oben) dagegen erscheinen die Eier mit blaß rötlich brauner Fleckung sehr hell, wahrscheinlich alles in Anpassung an die Lebensstätten der Arten (MACLEAN, Zool. Afric. 5, S. 29 f., 1970). *Verticalis*-Eier sind im südafrikanischen Sommer i. D. 0,3 mm kürzer und 0,3 mm schmaler als im Winter (MACLEAN, Ann. Natal Mus. 20, S. 387, 1970).

Seite 153, nach 24. Zeile von oben einfügen: *Ammomanes dunni dunni*. DE NAU-ROIS findet die Eier denen von *A. cincturus* ähnlich. auf weißem Grund mit kleinen schwärzlichen oder lavendelfarbenen Flecken und Punkten gezeichnet. Noch ähnlicher sind sie nach Dichte und Tönung der Flecken denen von *Mirafr africana*, *rufocinnamomea* und *somalica* (Alauda 43, S. 114, 1974).

Seite 154, nach 2. Zeile von oben einfügen: *Alaemon hamertoni tertia*. Nach ARCHER & GODMAN (III, 1961, S. 990f.) länglich, elfenbeinweiß, ziemlich dicht mit sepiafarbenen bis bräunlichroten Fleckchen, Strichen und Spritzern sowie schwarzgrauen Unterflecken bedeckt. Andre Eier waren weniger und umber-

braun gefleckt und die Fleckung um das stumpfe Ende etwas reichlicher. Relativ klein, da nicht größer als die Eier von *Heteromirafr ruddi archeri* ( $21,8 \times 14,4$  mm) geschätzt.

Seite 158, nach 14. Zeile von oben einfügen: Das Ei von *Calandrella conirostris* ist nach Maclean (Zool. Afric. 5, S. 29, 1970) fein fast schwarz gefleckt, die nächste Art, *C. starki* (bei ihm als *Alauda starki*) dagegen ganz anders und in einiger Übereinstimmung mit dem folgenden Abschnitt (S. 158) blaß rötlich-braun gezeichnet.

Seite 169, vor 4. Zeile von unten einfügen: 13–14 Eier von *Eremopterix s. signata* (Oustalet) messen  $18,6 \times 12,5$  mm (nach ARCHER & GODMAN 1961),  $G = 1,54$  g. O-Abessinien und Somalia—N-Kenia (Eier von Mittel-Somalia).

4. Zeile von unten: Statt „6“ *Eremopterix v. verticalis* schreiben 273, statt „18,8–21,0  $\times$  13,3–15,4“: 16,9–21,0  $\times$  12,3–15,4,  $A = 19,3$ ,  $B = 13,9$  mm,  $G = 1,94$  g.

Letzte Zeile: hinzufügen: 267 Eier nach MACLEAN (Ann. Natal Mus. 20, S. 386, 1970, dort weitere Eier von Alaudidae). Eier aus der Kalahari.

Seite 171, vor 11. Zeile von unten einfügen: *Ammomanes d. dunni* (Shelley) bei DE NAUROIS (s. Nachtrag S. 153) ohne Maße beschrieben. S-Sahara von N von Timbuktu—W vom Weißen Nil.

Am Ende hinzufügen: *Alaemon hamertoni tertia* Stephenson Clarke. (von ARCHER & GODMAN ohne Maße beschrieben, siehe Nachtrag S. 154) O-Mittel-Somalia (Eier von SW von Burao).

Seite 172, vor 4. Zeile von unten einfügen: 30 Eier von *Calandrella cinerea hungarica* Horváth messen  $18,0–20,8 \times 13,6–16,2$ ,  $A = 19,2$ ,  $B = 14,6$  mm, gewogenes Frischgewicht 2,21 g (nach ENDES, HORVATH & HÜTTLER, Acta Zool. Cracov. 12, S. 385, 1967),  $G = 2,14$  g. O-Ungarn (c/5, selten c/4).

Seite 174, vor 10. Zeile von unten einfügen: Eier von *Calandrella rufescens somalica* (Sharpe) messen  $19,5 \times 13,7$  mm (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1021),  $G = 1,92$  g. Östlichstes Abessinien und Mittel-Somalia.

Seite 175, nach 8. Zeile von oben einfügen: 5 *Pseudalaemon f. fremantlii* (Lord Phillips) messen  $19,0–21,5 \times 15,5–16,0$ ,  $A = 20,6$ ,  $B = 15,9$  mm (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1006),  $G = 2,60$  g. Mittel-Somalia.

Seite 178, vor 2. Zeile von unten einschieben: 133 Eier von *Alauda arvensis lunata* Brehm messen  $21,0–25,9 \times 15,1–17,8$  mm,  $A = 22,9$ ,  $B = 17,1$  mm,  $k = 1,34$  (1,25–1,52) (nach ENDES, Acta Biol. Debrecina 12, S. 62, 1975),  $G = 3,44$  g. Karpaten, Balkanhalbinsel, Ukraine (Eier von Ungarn und Rumänien, aber *lunata* nach S. 178 im Bereich u. Synonym von *cantarella*).

Seite 190, vor 19. Zeile von unten: *Petrochelidon fuliginosa*. Rein weiß oder mit wenigen blaß orangebraunen Flecken (nach PRAED-GRANT 1973, S. 384). —  $k = \sim 1,46$ .

Seite 203, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Petrochelidon fuliginosa* (Chapin). Das Ei mißt  $\sim 19 \times \sim 13$  mm,  $G \sim 1,68$  g. Kamerun und Gabun (Eier aus Kamerun). In die Fleckenspalte gehört ein  $\pm$ .

Seite 212, vor 14. Zeile von unten einfügen: *Anthus vaalensis saphiroi*. Grund grau, weiß oder blaß gelbbraunlich, warm umberbraun bespritzt und gestreift, manchmal marmoriert. —  $k = 1,37$ .

Seite 227, nach 2. Zeile von oben einfügen: 6 Eier von *Anthus vaalensis saphiro* Neumann messen  $19-21 \times 14-15$  mm,  $A = 20,3$ ,  $B = 14,8$  mm (ARCHER & GODMAN IV, 1961, S. 1086),  $G = 2,32$  g. O-Abessinien und Somalia.

Seite 236, vor 12. Zeile von unten einschieben: *Campephaga quiscalina quiscalina*. Nach BROSSET (Alauda 40, S. 145—153, 1972, aus MADGE, s. u.) blaß grünlich-blaß mit rotbraunen Fleckchen. —  $k =$  etwa 1,35.

*Campephaga quiscalina martini*. Ei nach CARLISLE (in MADGE, Bull. Brit. Orn. Club 92, S. 146f., 1972) blaß graugrün, vorwiegend leicht, aber um das breite Ende mehr gefleckt mit dunkelbraunen Ober- und purpurgrauen sowie aschfarbenen Unterflecken von höchstens 3 mm Größe. Sehr ähnlich den Eiern von *C. phoenicea*. Der Unterschied zwischen beiden Rassen wohl individuell, siehe vorige Art (S. 236). —  $k = 1,32$ .

Seite 245, vor 13. Zeile von unten einfügen: BROSSET (s. Nachtrag zu S. 236) gibt für *Campephaga qu. quiscalina* Finsch  $\sim 23 \times \sim 17$  mm an,  $G$  also  $\sim 3,4$  g. Sierra Leone—Angola und W-Zaïre (1/2 aus Gabun).

Ein Ei von *Campephaga quiscalina martini* (Jackson) (nach CARLISLE, siehe 2 Absätze höher:  $23,7 \times 18,0$  mm,  $G = 3,7$  g. O-Zaïre und Sudan—N-Sambia (Ei von Ndola, Sambia)

Seite 310, vor 10. Zeile von unten einfügen: 2 Eier von *Tchagra j. jamesi*, nach ARCHER & GODMAN (1961, S. 1356)  $23,8 \times 18,1$  mm, sind wohl extrem groß. Vor 4. Zeile von unten einfügen: 3 Eier von *Laniarius r. ruficeps* (Shelley) messen  $20,5-21,5 \times 15,5-16,0$  mm (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1343),  $A = 21,0$ ,  $B = 15,8$  mm,  $G = 2,76$  g. Britisch Somaliland.

Seite 311, nach 7. Zeile von oben einfügen: (6?) Eier von *Laniarius ferrugineus aethiopicus* (Gm.) messen  $24,7 \times 17,0$  mm (nach ARCHER & GODMAN 1961, S. 1341),  $G = 3,50$  g. S-Eritrea—N-Kenia (Eier aus Somalia).

Seite 372, nach 2. Zeile von oben einschieben: *Namibornis herero*. Die erst 1969 entdeckten, länglichovalen ( $k = 1,39$ ) Eier tragen auf blaß grünlichweißem Grund feine, deutlich abgesetzte dunkelrotbraune Flecke. Die Fleckung ist am stumpfen Ende etwas gedrängter, aber überall vorhanden. Bei vielleicht verwandten Drosselvögeln hat wohl nur *Cercomela (melanura)*, s. S. 387) ähnliche Eier, doch passen die von *Namibornis* nach dem Forscherpaar JENSEN vielleicht besser zu *Bradornis mariguensis* und *infuscatus* (S. 740 f.), zumal auch deren Nest ein auf Zweigen stehender Napf ist. Die systematische Stellung scheint nach den Genannten (1970, S. 105—116, s. Nachtrag S. 415) nicht endgültig geklärt zu sein. (ROBERTS 1970, S. 458: Eier blaßblau, rötlich gefleckt).

Seite 375, nach 20. Zeile von oben einfügen: *Luscinia pectoralis ballioni*. Nach GAVRILOV & KOVSHAR (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 67, S. 19, 1972) waren 2 von 7 Tianschan-Gelegen einfarbig, grünlichblau, die übrigen trugen einen schwach sichtbaren Ring hellrostfarbener Fleckchen um das stumpfe Ende. —  $k = 1,37$ .

Seite 390, 5. Zeile von unten hinzuzufügen: Allerdings sind die Eier von *Oenanthe oenanthe phillipsi* rotbraun gefleckt und manchmal mit einem rotbraunen Ring ums stumpfe Ende versehen (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1157).

Seite 398, 25. Zeile von oben: Nach „1,50. —“ einfügen: *Zoothera dixonii*.

19. Zeile von unten: Nach „nahekommen“ einfügen: Sie sind nach ALI &

RIPLEY [Handbook of the birds of India and Pakistan. Bombay, London, New York (Oxford University Press) 9, S. 96, 1973, ex *BAKERS simlaensis*, 1933, S. 142] trüb grünlich.

Seite 415, nach 3. Zeile (links) einschieben: 2 Eier von *Namibornis herero* (De Schauensee) messen A = 23,0, B = 16,5 mm, G = 3,33 g.  $22,7 \times 16,6$ ;  $23,2 \times 16,4$  mm (nach R. A. C. & M. K. JENSEN, Ostrich Suppl. 8, S. 107, 1970). W-Damaraland vom Erongo Plateau bis Naukluft (SW-Afrika) (c/2 von Groot Spitskop).

Seite 418, 14. u. 15. Zeile bei *Luscinia pectoralis ballioni*: Statt „5“: 39. Statt „19,0—20,9  $\times$  15,0—15,4“ schreiben: 19,0—22,8  $\times$  14,5—16,3, statt „19,9“: 20,9, statt „15,2“: 15,3, statt „2,46“: 2,61. Als nächste Zeile einfügen: (nach GAVRILOV & KOVSHAR).

Seite 429, am Ende zusetzen: Ein Ei von *Stizorhina finschii* (Sharpe) mißt 25,2  $\times$  17,6 = 0,274 g (R. KREUGER briefl. 1970, siehe oben S. 386), d = 0,108 mm, G = 4,12 g, Rg = 6,6% (Rg noch größer als Werte bei *Copsychus* und *Sialia*, s. Nachtrag zu S. 736). Sierra Leone—Nigeria (Kreuger: Ghana).

Seite 431, nach 8. Zeile von oben einfügen: 9 Eier von *Cercomela melanura typura* (H. & E.) messen 19,0  $\times$  15,0 mm (ARCHER & GODMAN 1961, S. 1172), G = 2,26 g, k = 1,27. W-Küste des Roten Meeres bis Somalia (Eier von Brit. Somaliland).

Seite 444, 11. und 12. nach 15. Zeile setzen: Statt „6 *Zoothera moll. simlaensis*“: 22 *Zoothera dixonii* (Seeböhm). Rechte Spalte, 8. Zeile: Statt „an“: von Rechte Spalte, 9. Zeile: Nach „Grenze“ einfügen: bis Kumaon Rechte Spalte, 10.—13. Zeile streichen und hinter jetziger 16. Zeile einfügen: Himalaja von O-Himachal Pradesh (etwa 77° O) — SO-Tibet, N-Yünnan und N-Burma (bei BAKER: *Oreocincla mollissima simlaensis*, ob alle 22 Eier richtig bestimmt?).

Seite 469, 6. Zeile (*Ptilorrhoa caeruleascens geislerorum*) hinzufügen: — k = 1,35.

Nach 14. Zeile als Absatz einfügen: *Ptilorrhoa castanonota* par. Nach FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 47, 1971) glänzend, sehr hell rötlich rahmfarben mit einer breiten Zone dunkelrötlichbrauner und grauer Flecke und Flatschen um das stumpfe Ende; in denselben Farben auch außerhalb der Zone gefleckt, aber nahe dem schmalen Pol nur spärlich. — k = 1,29.

15. Zeile von unten (*Ptilorrhoa castanonota pulchra*): Statt „k = 1, 0“ setzen: Die drei Eier des Brit. Museums wurden auch von FRITH (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 47, 1971) beschrieben. — k = 1,30.

Vor 13. Zeile von unten einfügen: *Ifrita k. kowaldi*. FRITH beschrieb 1971 (Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 48) das weiße, sehr schwach glänzende Ei, das spärlich rein schwarz und purpurschwarz gefleckt und geflatscht ist. Die Zeichnung ist am stumpfen Ende gröber und steht dort dichter. — k = 1,25, also eins der wenigen rundlichen Timalien-Eier (s. S. 463).

Seite 501, vor 10. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Ptilorrhoa castanonota* par (Meise) mißt 28,3  $\times$  21,9 mm (FRITH 1971), G = 7,45 g. Saruwaged Gebirge (Brit. Museum: Sattelberg).

Vor 8. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Ifrita k. kowaldi* (De Vis) mißt 25,8  $\times$  20,7 mm (FRITH, Bull. Brit. Orn. Club 91, S. 48, 1971), G = 5,77 g. Mittleres und östliches Neuguinea (Brit. Museum: Huon Halbinsel).

Seite 572, nach 15. Zeile von oben einfügen: *Acrocephalus caffer dido*. Blau blau mit braunschwarzen und hellgrauen, am stumpfen Ende gehäuftten Flecken (nach HOLYOAK, Oiseau 45, S. 361, 1975). —  $k = 1,50$  (für Eier dieser Gattung sehr lang gestreckt).

Seite 582, vorletzte Zeile von unten: Nach „409.“ einfügen: Nach LIPIN & SSONIN (Ornitologija 9, S. 355f., 1968, Russisch) wogen 27 Eier der *Sylvia curruca blythi* vom Irkutsker Gebiet 1,34–1,55, i. D. 1,44 g. Dieses Durchschnittsgewicht ergibt sich auch aus den dortigen Durchschnittsmaßen,  $D_{39} = 17,0 \times 12,5$  mm (16,1–18,5  $\times$  12,2–13,5 mm).

Seite 590, am Ende der Seite hinzufügen: NAUMOW & KISSLENKO (Ornitologija 6, S. 148f., 1963, Russisch) beschreiben nach wenigstens 64 Eiern von *Herbirocula schwarzi* aus dem Krasnojarsker Kreis 5 verschiedene Fleckenarten der „sehr wenig variablen“ Eier, die auf weißem Grund meist wenig, selten gleichmäßig, gewöhnlich am stumpfen Ende stärker und manchmal über und über bedeckt sind mit: 1. hellgrauvioletten oder hellgrauen, runden, tiefen Unterflecken, 2. hellgrauen, violetten und gelbbraunen, manchmal nebelhaften, nicht so tief liegenden Unterflecken (1 und 2 nicht immer vorhanden), 3. mit gelblichbraunen, an den Rändern unscharfen Flecken, die sich oft überdecken, oder Pünktchen, 4. mit ähnlicher, aber durch dunkelbraune Flecken ergänzter Zeichnung, die dunkler als die vorige wirkt, und 5. oft zusätzlich mit ganz hoch auf der Schale liegenden schwärzlichen Flecken.

Seite 591, 10. Zeile, nach „wird“ einfügen: und beim Hinzufügen der eben nachgetragenen 64 Maße (S. 835) bleibt.

Seite 631, nach 9. Zeile einfügen: *Eremomela icteropygialis icteropygialis*. Weiß; grünlich- oder oliven- bis rot- und dunkelbraun, meist sehr spärlich, gefrickelt, vor allem am stumpfen Pol, manchmal in einem Ring (s. Nachtrag S. 713). —  $k = 1,32$ .

Seite 634, nach 7. Zeile von oben einfügen: *Parisoma boehmi somalicum*. Nach ARCHER & GODMAN (1961, S. 1122) elfenbeinweiß mit hell olivbraunen Frickelel und Flatschen sowie mit violettgrauen Flecken, die einen unregelmäßigen Ring um das stumpfe Ende bilden. —  $k = 1,18$  (wenn richtig gemessen, sehr breit gestaltet).

Seite 640, nach 9. Zeile von oben einfügen: *Amytornis woodwardi*. Nach SCHODDE & MASON (Emu 75, S. 15, 1975) sind die Eier stumpfänglichoviel ( $k = 1,42$ ), mit geringem oder ohne Glanz, in der Abbildung hellgrundig mit kleinen Flecken, die nach den Beschreibern rotbraun, weniger purpurgrau und blaß sepia gefärbt sind und am stumpfen Ende eine deutliche und dunklere Ringzone bilden.

Seite 664, vor 2. Zeile von unten einfügen: Ein Zweiergelege von *Acrocephalus caffer dido* (Murphy & Math.) des American Museum of Natural History, New York, mißt  $24,1 \times 16,8$  und  $23,4 \times 14,9$  mm (nach HOLYOAK 1975).  $A = 23,8$ ,  $B = 15,9$  mm,  $G = 3,14$  g. Upou, Marqueses Inseln.

Seite 678, nach 2. Zeile einfügen: 64 *Herbivocula schwarzi*-Eier messen 15,9 bis  $20,3 \times 13,0$ –14,4,  $A = 18,2$ ,  $B = 13,7$  mm [tatsächlich gewogen  $G = 1,76$  (1,44–2,11) g, nach NAUMOW & KISSLENKO].  $G = 1,73$  g. Für alle 79 Eier ergibt das:  $15,0$ – $20,3 \times 12,5$ –14,4,  $A = 18,1$ ,  $B = 13,6$  mm,  $G = 1,70$  g.

Seite 713, nach 12. Zeile einschieben: 4 Eier von *Eremomela icteropygialis icteropygialis* (Lafr.) messen  $14,7-15,3 \times 11,2-11,5$ ,  $A = 15,0$ ,  $B = 11,4$  mm,  $G = 1,01$  g,  $k = 1,32$  [nach JENSEN & CLINNING, Living Bird 13 (1974), S. 31, 1975].

Seite 716, vor 4. Zeile (links) einfügen: Eier von *Parisoma boehmi somalicum* Friedmann messen  $16,5 \times 14,0$  mm (nach ARCHER & GODMAN 1961, zu breit gemessen?),  $G = 1,68$  g. Somalia bis S-Abessinien.

Seite 736, 8. Zeile von unten nach „ $6,2^{0}_{0}$ “ einfügen: aber bei *Stizorhina finschii*  $6,6^{0}_{0}$ .

Seite 764, neuer Absatz ganz unten: *Batis perkeo*. Nach VON ERLANGER (1905, S. 685) von gedrungenerer Gestalt ( $k = 1,17$ ), auch spärlicher und blasser gefleckt als die Eier von *Batis orientalis*.

Seite 807, 12. Zeile von unten (*Batis pririt affinis*): Statt „5“: 24 und statt „16,3“: 16,5, statt „1,36“: 1,38.

11. Zeile von unten: Statt „ $16,0-16,7 \times 12,1-13,2$ “ einfügen:  $15,7-18,3 \times 12,0-13,2$ .

Vor 10. Zeile von unten einfügen: [19 Eier nach JENSEN & CLINNING, Living Bird 13 (1974), S. 31, 1975].

Vor 2. Zeile von unten einfügen: Ein Ei von *Batis perkeo* Neumann mißt  $A = 14,0$ ,  $B = 12,0$  mm,  $g = 0,062$  g,  $d = 0,063$  mm,  $G = 1,06$  g,  $Rg = 5,8\%$ . S-Abessinien und Somalia—NO-Tanganjika (bei VON ERLANGER: *minor* v. Erl.) (1/2 von Darassun).

# Erkrankungen der Zootiere

Herausgegeben von der AdW, Forschungsstelle für Wirbeltierforschung (im Tierpark Berlin)  
Abteilung für Zoo- und Wildtiererkrankungen

Zusammengestellt und bearbeitet von RUDOLF IPPEN / HANS-DIETER SCHRÖDER

- Heft 2: Verhandlungsbericht des X. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Salzburg vom 1. bis 5. 5. 1968  
1968. VII, 254 Seiten — 26 Abb. — 19 Tab. — 4° — Halbleinen 33,— M  
Bestell-Nr. 7609761 (2136/2)
- Heft 3: Verhandlungsbericht des XI. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Zagreb vom 14. bis 18. 5. 1969  
1969. IV, 256 Seiten — 26 Abb. — 39 Tab. — 4° — Halbleinen 33,— M  
Bestell-Nr. 7612522 (2136/3)
- Heft 4: Verhandlungsbericht des XII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere in Budapest vom 6. bis 10. 5. 1970  
1970. IX, 312 Seiten — 52 Abb. — 63 Tab. — 4° — 48,— M  
Bestell-Nr. 7613840 (2136/4)
- Heft 5: Verhandlungsbericht des XIII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 2. bis 6. 6. 1971 in Helsinki  
1971. IX, 340 Seiten — 49 Abb. — 60 Tab. — 4° — 58,— M  
Bestell-Nr. 7616056 (2136/5)
- Heft 6: Verhandlungsbericht des XIV. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 14. bis 18. 6. 1972 in Wrocław  
1972. X, 420 Seiten — 80 Abb. — 56 Tab. — 4° — 71,— M  
Bestell-Nr. 7616427 (2136/6)
- Heft 7: Verhandlungsbericht des XV. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 27. 6. bis 1. 7. 1973 in Kolmården  
1973. IX, 396 Seiten — 47 Abb. — 68 Tab. — 4° — 67,— M  
Bestell-Nr. 7618334 (2136/7)
- Heft 8: Verhandlungsbericht des XVI. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 26. bis 29. 6. 1974 in Erfurt  
1974. VIII, 358 Seiten — 46 Abb. — 54 Tab. — 4° — 64,— M  
Bestell-Nr. 7619505 (2136/8)
- Heft 9: Verhandlungsbericht des XVII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 4. bis 8. 6. 1975 in Tunis  
1975. X, 410 Seiten — 90 Abb. — 48 Tab. — 4° — 70,— M  
Bestell-Nr. 7620717 (2136/9)
- Heft 10: Verhandlungsbericht des XVIII. Internationalen Symposiums über die Erkrankungen der Zootiere vom 16. bis 20. 6. 1976 in Innsbruck  
1976. IX, 408 Seiten — 41 Abb. — 69 Tab. — 4° — 70,— M  
Bestell-Nr. 7623117 (2136/10)

Die seit 1959 jährlich von der Abteilung für Zoo- und Wildtiererkrankungen der Forschungsstelle für Wirbeltierforschung abgehaltenen Internationalen Symposien über die Erkrankungen der Zootiere stellen auf internationaler Ebene die einzige Zusammenkunft von auf dem Gebiet der Zoo- und Wildtiererkrankungen tätigen Fachleuten dar. Die als Schriftenreihe herausgegebenen Verhandlungsberichte der Symposien enthalten alle zu den Tagungen eingereichten Arbeiten und bieten damit allen Interessierten einen guten Einblick in die Problematik des gesamten Fachgebietes.



*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*

**AKADEMIE-VERLAG**

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

# Atlas der Verbreitung palaearktischer Vögel

Begründet von E. STRESEMANN und L. A. PORTENKO

Herausgegeben von H. DATHE

## 1. Lieferung

1960. 12 Seiten Text — 20 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 4 Zugkarten  
4° — 28,— M

Bestell-Nr. 7608304 (3034/1)

## 2. Lieferung

1967. 8 Seiten Text — 15 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 1 Zugkarte  
4° — 32,50 M

Bestell-Nr. 7608603 (3034/2)

## 3. Lieferung

1971. 116 Seiten Text — 17 zweifarbige Verbreitungskarten mit erläuterndem Text — 4° — 34,— M

Bestell-Nr. 7613074 (3034/3)

## 4. Lieferung

1974. 50 Seiten Text — 10 zweifarbige Verbreitungskarten — 4° — 30,— M

Bestell-Nr. 7616064 (3034/4)

## 5. Lieferung

1976. 66 Seiten Text — 10 zweifarbige Verbreitungskarten — 4° — 30,— M

Bestell-Nr. 7622042 (3034/5)

Weitere Lieferungen in Vorbereitung

Der Ornithologe, aber auch der Tiergeograph, der Systematiker, der Ökologe und der Evolutionsforscher bedarf eines Werkes, das rasch und verlässlich über die geographische Verbreitung von Vögeln informiert. Die wenigen bisher unternommenen Versuche in dieser Richtung entbehren der nur in jahrelanger Arbeit zu erlangenden Genauigkeit. In engem Zusammenwirken mit namhaften und erfahrenen Spezialisten des In- und Auslandes entsteht dieses Atlaswerk, das die Verbreitungsgrenzen einer größeren Zahl (etwa 200—250) von Arten palaearktischer Vögel auf zweifarbigen Karten darstellt. Jeder Karte ist ein mehrere Seiten umfassender Textteil beigelegt, der außer den die Karten erläuternden Listen ausführliche Angaben über Verwandtschaft, Gliederung, Ökologie und Wanderungen dieser Vögel (einschließlich einiger Zugkarten) enthält.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4



KLAUS ODENING

# Parasitismus

Grundfragen und Grundbegriffe

(Wissenschaftliche Taschenbücher, Reihe Biologie)

1974. 170 Seiten — 13 Abbildungen — 3 Übersichten — kl. 8° — 8,— M

Bestell-Nr. 761 647 8 (7112)

In diesem Band wird ein Überblick über den Parasitismus als Lebenserscheinung gegeben, wobei seine Stellung und Abgrenzung innerhalb der weit verbreiteten „Körper-Kontakt-Vergesellschaftungen“ (Somatoxeniesysteme) erläutert wird. Der eigentliche (Stationär-) Parasitismus wird vor allem vom Temporärparasitismus, aber auch vom Parasitoidismus abgegrenzt. Weiterhin werden Formen und Stufen, Entstehung und Evolution des Parasitismus behandelt. Besonders eingegangen wird auf die Fragen des Wirtswechsels und der Parasitenwirte sowie auf Aspekte der Fortpflanzung, Entwicklung und der Lebenszyklen in den großen Parasitengruppen (Viren, Bakterien, Protozoen, Pilze, Helminthen, Arthropoden) und ihres Verhältnisses zu den Wirten.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG  
DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

# Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum Berlin

Herausgegeben vom  
Zoologischen Museum der Humboldt-Universität zu Berlin

Schriftleitung: Dr. G. HARTWICH und Dr. H.-E. GRUNER

Je Heft 184 Seiten — mit Abb. — 16,7 × 24 cm  
jährlich erscheinen 2 Hefte, je Heft M 35,—  
Bestell-Nr. 1029

Die „Mitteilungen aus dem Zoologischen Museum in Berlin“ bringen Originalarbeiten auf dem Gebiet der Systematik, Taxonomie, Phylogenie, Morphologie, Biologie und Ökologie der Tiere. In der Zeitschrift erscheinen vorwiegend Publikationen, die im Zoologischen Museum der Humboldt-Universität entstanden sind, oder dessen Sammlungsmaterial zur Grundlage haben. Die „Mitteilungen“ sind auch durch Tausch gegen adäquate Zeitschriften vom Zoologischen Museum Berlin erhältlich.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG  
DDR-108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

S  
366  
rds

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Zoologisches Museum Hamburg

Lieferung 27



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1979

INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 27

Arten der in Band II enthaltenen Familien, deren Eier nicht behandelt wurden . . .	837
Register der wissenschaftlichen und deutschen Vogelnamen . . . . .	851
Setzfehler und Berichtigungen . . . . .	995

Erschienen im Akademie-Verlag, 108 Berlin, Leipziger Straße 3—4

© Akademie-Verlag Berlin 1979

Lizenznummer: 202 · 100/519/79

Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 74 Altenburg

Bestellnummer: 762 498 8 (3037/27) · LSV 1365

Printed in GDR

DDR 14,— M

## Arten der in Band II enthaltenen Familien, deren Eier nicht behandelt wurden

Halbfett gedruckte Namen bezeichnen Gattungen, die oologisch wohl völlig unbekannt sind.

### Eurylaimidae (S. 3—7)

***Pseudocalyptomena*** *graueri* (Zaire)

*Eurylaimus steerii* (Borneo)

*Calyptomena hosii* (Borneo)

### Dendrocolaptidae (S. 8—11, 14—18)

*Dendrocinclu tyrannina* (Südamerika)

— *merula* (Südamerika)

— *homochroa* (S-Mexico—W-Venezuela)

***Deconychura*** *stictolaema* (Südamerika)

***Nasica*** *longirostris* (Südamerika)

***Hylexetastes*** *perrotii* (Venezuela, Guayanas, N-Brasilien)

— *stresmanni* (Peru, Brasilien)

***Xiphocolaptes*** *promeropirhynchus*

(S-Mexico—Südamerika)

— *villanovae*, zu *albicollis*? (N-Bahia)

— *falcirostris* (Brasilien)

— *franciscanus* (Minas Gerais, Unicum)

***Dendrocolaptes*** *certhia* (S-Mexico—Südamerika)

— *concolor* (Brasilien)

— *hoffmannsi* (Brasilien)

— *platyrostris* (Brasilien—Argentinien)

***Xiphorhynchus*** *necopinus* (Brasilien)

— *ocellatus* (Südamerika)

— *spixii* (Südamerika)

— *elegans* (Südamerika)

— *eytoni*, bei PETERS sub<sup>1)</sup> *guttatus* (Brasilien)

— *flavigaster* (N-Mexico—Costa Rica)

— *striatigularis* (Mexico, Unicum)

— *lachrymosus* (Nicaragua—Ecuador)

— *triangularis* (Südamerika)

***Lepidocolaptes*** *leucogaster* (Mexico)

— *albolineatus* (Südamerika)

***Campylorhamphus*** *pucherani* (Columbien—Peru)

— *falcularius*, bei PETERS sub *trochilirostris* (SO-Brasilien)

***Campylorhamphus*** *pusillus* (Costa Rica—Guyana)

— *procurvoides* (Südamerika)

### Furnariidae (S. 8—15, 19—32)

***Geobates*** (auch zu *Geositta*) *poecilopterus* (Brasilien)

*Geositta peruviana* (Peru)

— *saxicolina* (Peru)

— *tenuirostris* (Peru—Argentinien)

— *crassirostris* (Peru)

***Upucerthia*** *jelskii*, bei PETERS sub *validirostris* (Peru, Chile)

— *serrana* (Peru)

— *andaeola* (Bolivien—Argentinien)

***Ochetorhynchus*** *ruficaudus* (auch *Upucerthia ruficauda*) (Südamerika)

— *harterti* (auch *Upucerthia*) (Bolivien)

***Eremobius*** *phoenicurus* (Argentinien)

***Cinclodes*** *palliatu*s (Peru)

— *taczanowskii*, jetzt sub *nigrofumosus* (Peru)

— *excelsior*, jetzt *Geositta* (Südamerika)

***Clibanornis*** (auch zu *Phacellodomus*) *dendrocolaptoides* (SO-Brasilien, O-Paraguay)

***Aphrastura*** *masafuerae* (Masafuera)

***Leptasthenura*** *andicola* (Südamerika)

— *striata* (Südamerika)

— *pileata* (Peru, Chile)

— *xenothorax* (Peru, Unicum)

— *striolata* (SO-Brasilien)

— *fuliginiceps* (Bolivien, Argentinien)

— *yanacensis* (Peru, Bolivien)

***Schizoeaca*** *coryi* (Venezuela)

— *fuliginosa* (Südamerika)

— *griseomurina* (Ecuador)

— *palpebralis* (Peru)

— *helleri* (Peru)

— *harterti* (Bolivien)

<sup>1)</sup> sub = Subspezies (Unterart) von

**Oreophylax** (auch zu *Schizoeaca*) *moreirae* (SO-Brasilien)

*Synallaxis moesta* (Columbien—Peru)

— *cabanisi* (Südamerika)

— *hypospodia* (Südamerika)

— *subpudica* (Columbien)

— *courseni* (Peru)

— *albigularis* (Südamerika)

— *propinqua* (Südamerika)

— *tithys* (Ecuador, Peru)

— *fuscorufa* (Columbien)

— *zimmeri* (Peru)

— *cherriei* (Südamerika)

*Certhiaxis mustelina* (Peru, Brasilien)

**Limnocites** (auch zu *Limnornis*) *rectirostris* (Brasilien—Argentinien)

**Poeciturus** (alle auch zu *Synallaxis*) *candei* (Venezuela, Columbien)

— *kollari* (Brasilien)

— *scutatus* (Brasilien, Bolivien, Argentinien)

*Cranioleuca* (alle auch zu *Certhiaxis*) *semicinerea* (Brasilien)

— *subcristata* (Venezuela, Columbien)

— *hellmayri* (Columbien)

— *curtata* (Columbien—Peru)

— *demissa* (Venezuela, Guyana, N-Brasilien)

— *antisensis*, mit *baroni* (Ecuador, Peru)

— *marcapatae* (Peru)

— *albiceps* (Bolivien)

— *albicapilla* (Peru)

— *muelleri* (Brasilien)

— *gutturata* (Südamerika)

**Siptornopsis** (auch zu *Thripophaga*) *hypochondriacus* (Peru)

*Asthenes berlepschi* (Bolivien)

— *steinbachi* (W-Argentinien)

— *cactorum* (Peru)

— *pudibunda* (Peru, Bolivien)

— *ottonis* (Peru)

— *heterura* (Bolivien)

— *humilis* (Südamerika)

— *slateri* (Argentinien)

— *virgata* (Peru)

— *maculicauda* (Peru—Argentinien)

— *flammulata* (Columbien—Peru)

— *urubambensis* (Peru, Bolivien)

**Thripophaga** *macroura* (Brasilien)

— *cherriei* (Venezuela)

— *fusciceps* (Südamerika)

— *berlepschi* (Peru)

*Phacellodomus dorsalis* (Peru)

**Siptornis striaticollis** (Columbien, Ecuador)

**Xenerpestes minlosi** (O-Panama, Columbien)

— *singularis* (Ecuador, Unicum)

**Metopothrix aurantiacus** (Südamerika)

*Margarornis bellulus* (O-Panama)

— *rubiginosus* (Costa Rica, Panama)

— *stellatus* (Columbien, Ecuador)

**Premnornis** (auch zu *Margarornis*) *guttuligera* (Venezuela—Peru)

*Premnoplex* (auch zu *Margarornis*) *tatei*, bei PETERS sub *brunnescens* (Venezuela)

**Berlepschia rikeri** (Guyana, Venezuela)

*Pseudoseisura gutturalis* (Argentinien)

**Hyloctistes** (auch zu *Philydor*) *subulatus* (Nicaragua—Südamerika)

**Ancistrops** (auch zu *Philydor*) *strigilatus* (Südamerika)

**Anabazenops** (auch zu *Philydor*) *fuscus* (SO-Brasilien)

*Syndactyla* (alle auch zu *Philydor*) *subalaris* (Costa Rica)

— *guttulata* (Venezuela)

**Simoxenops** (alle auch zu *Philydor*) *ucayalae* (Peru)

— *striatus* (Bolivien)

*Anabacerthia* (alle auch zu *Philydor*) *variegaticeps*, bei PETERS sub *striaticollis* (Mexiko—Ecuador)

— *temporalis*, jetzt sub *variegaticeps* (Südamerika)

— *amaurotis* (Brasilien, Argentinien)

*Philydor hylobius* (Venezuela, Brasilien)

— *erythrocerus* (W-Panama—Südamerika)

— *pyrrhodes* (Südamerika)

— *dimidiatus*, mit *baeri* (Brasilien, Paraguay)

— *lichtensteini* (Brasilien—Argentinien)

— *erythropterus* (Südamerika)

— *ruficaudatus* (Südamerika)

*Automolus infuscatus* (Südamerika)

— *dorsalis* (Columbien—Peru)

— *rortimae* (Venezuela, Brasilien)

— *rufipileatus* (Südamerika)

— *ruficollis* (Ecuador, Peru)

— *melanopezus* (Columbien—Peru)

**Hylocryptus** (alle auch zu *Automolus*) *erythrocephalus* (Ecuador, Peru)

— *rectirostris* (Brasilien)

**Heliobletus** (auch zu *Xenops*) *contaminatus* (SO-Brasilien, Paraguay, NO-Argentinien)

- Thripadectes melanorhynchus* (Columbien—Peru)  
 — *virgaticeps* (Venezuela—Ecuador)  
 — *scrutator* (Peru)  
*Xenops milleri* (Südamerika)  
 — *tenuirostris* (Südamerika)  
**Megazkenops** *paraguayae* (NO-Brasilien)  
*Sclerurus mexicanus* (SO-Mexico—Südamerika)  
 — *rufigularis* (Südamerika)
- Formicariidae** (S. 33—54)
- Mackenziaena leachii* (SO-Brasilien, Paraguay, NO-Argentinien)  
 — *severa*, vgl. S. 35, 45 (wie *leachii*)  
*Frederickena unduligera* (Amazonien)  
*Sakesphorus cristatus* (O-Brasilien)  
 — *melanonotus* (Columbien, Venezuela)  
 — *melanothorax* (Guayanas, Brasilien)  
 — *luctuosus* (Amazonien)  
*Biatas nigropectus* (Brasilien, Argentinien)  
*Thamnophilus nigriceps* (O-Panama—Columbien)  
 — *praecox* (Ecuador, Unicum)  
 — *nigrocinereus* (Südamerika)  
 — *cryptoleucus*, bei PETERS sub *nigrocinereus* (Peru)  
 — *schistaceus* (Südamerika)  
 — *aroyae* (Peru, Bolivien)  
 — *insignis* (Venezuela)  
**Pygiptila** *stellaris* (Amazonien)  
*Neotantes niger* (Amazonien)  
**Clytoctantes** *alixii* (Columbien, Venezuela)  
**Thamnistes** *anabatinus* (S-Mexico—Südamerika)  
**Xenornis** *setifrons* (O-Panama—NW-Columbien)  
*Dysithamnus striaticeps* (O-Nicaragua, O-Costa Rica)  
 — *puncticeps* (O-Costa Rica—Ecuador)  
 — *xanthopterus* (SO-Brasilien)  
*Thamnomanes saturninus* (Peru, W-Brasilien)  
 — *occidentalis* (Columbien, Ecuador)  
 — *plumbeus* (Südamerika)  
 — *schistogynus*, bei PETERS sub *caesius* (Peru, Bolivien, Brasilien)  
*Myrmotherula brachyura* (Panama—Südamerika)  
 — *obscura* (Amazonien)  
 — *slateri* (Brasilien, Peru)  
 — *klagesi* (Brasilien)
- Myrmotherula ambigua* (Venezuela, Columbien, Brasilien)  
 — *cherriei* (Südamerika)  
 — *guttata* (Südamerika)  
 — *longicauda* (Südamerika)  
 — *gutturialis* (Südamerika)  
 — *leucophthalma* (Südamerika)  
 — *haematonota* (Südamerika)  
 — *ornata* (Südamerika)  
 — *erythrura* (Südamerika)  
 — *erythronotos* (SO-Brasilien)  
 — *sunensis* (Columbien—Peru)  
 — *longipennis* (Südamerika)  
 — *minor* (Peru, Brasilien)  
 — *iheringi* (Brasilien)  
 — *grisea* (Bolivien)  
 — *behni* (Südamerika)  
 — *urosticta* (O-Brasilien)  
 — *assimilis* (Peru, Brasilien, Bolivien)  
**Dichrozona** *cincta* (Südamerika)  
**Myrmorchilus** *strigilatus* (Südamerika)  
**Herpsilochmus** *pileatus* (Südamerika)  
 — *sticturus* (Südamerika)  
 — *stictocephalus* (Südamerika)  
 — *dorsimaculatus* (Südamerika)  
 — *roraimae* (Südamerika)  
 — *pectoralis* (Brasilien)  
 — *longirostris* (Brasilien)  
 — *axillaris* (Südamerika)  
 — *rufimarginatus* (O-Panama—Südamerika)  
*Formicivora iheringi* (O-Brasilien)  
 — *serrana* (SO-Brasilien)  
 — *melanogaster* (Brasilien, O-Bolivien)  
 — *rufa* (Südamerika)  
*Drymophila genei* (SO-Brasilien)  
 — *devillei* (Südamerika)  
 — *caudata* (Südamerika)  
 — *squamata* (Brasilien, vgl. S. 39, 50)  
**Terenuira** *maculata* (Südamerika, vgl. S. 39, 50)  
 — *callinota* (Panama, Südamerika)  
 — *humeralis* (Südamerika)  
 — *sharpei* (Peru, Bolivien)  
 — *spodioptila* (Südamerika)  
*Cercomacra serva* (Südamerika)  
 — *carbonaria* (N-Brasilien)  
 — *melanaria* (Bolivien, Brasilien)  
 — *ferdinandi* (Brasilien)  
**Sipia** *berlepschi* (Columbien, Ecuador)  
 — *rosenbergi* (Columbien, Ecuador)  
**Rhopornis** *ardesiaca* (O-Brasilien)  
**Myrmoborus** *leucophrys* (Südamerika)

- Myrmoborus lugubris* (Peru, Brasilien)  
 — *myiotherinus* (Südamerika)  
 — *melanurus* (Peru)  
*Hypocnemis hypoxantha* (Columbien—Peru u. Brasilien)  
*Hypocnemoides melanopogon* (Südamerika)  
 — *maculicauda* (Südamerika)  
*Myrmochanes hemileucus* (Südamerika)  
*Gymnocichla nudiceps* (Brit. Honduras—Columbien)  
*Pernostola macrolopha* (Peru)  
 — *schistacea* (Südamerika)  
 — *leucostigma* (Südamerika)  
 — *caurensis* (Venezuela, Brasilien)  
 — *lophotes* (Peru)  
*Myrmeciza ruficauda* (O-Brasilien)  
 — *disjuncta* (Venezuela)  
 — *pelzelni* (Südamerika)  
 — *hyperythra* (Südamerika)  
 — *goeldii* (Brasilien, Peru)  
 — *melanoceps* (Südamerika)  
 — *fortis* (Südamerika)  
 — *immaculata* (Costa Rica—Ecuador, Venezuela)  
 — *griseiceps* (Ecuador, Peru)  
*Myrmophylax stictothorax*, auch zu *Myrmeciza* (Brasilien)  
*Formicarius rufifrons* (Peru)  
 — *rufipectus* (Costa Rica—Peru)  
*Chamaeza nobilis* (Amazonien)  
 — *ruficauda* (Südamerika)  
 — *mollissima* (Südamerika)  
*Pithys albifrons* (Südamerika)  
 — *castanea* (Ecuador, Unicum)  
*Gymnopathys rufigula* (Südamerika)  
 — *salvini* (Südamerika)  
 — *lunulata* (Südamerika)  
*Rhegmatorhina gymnops* (Brasilien)  
 — *berlepschi* (Brasilien)  
 — *cristata* (Columbien, Brasilien)  
 — *hoffmannsi* (Brasilien)  
 — *melanosticta* (Amazonien)  
*Hylophylax naevia* (Südamerika)  
 — *punctulata* (Südamerika)  
*Phlegopsis nigromaculata* (Amazonien)  
 — *erythroptera* (Amazonien)  
 — *barringeri* (Columbien, Unicum)  
 — *borbae*, auch *Skutchia* (Brasilien)  
*Phaenostictus mcleani* (Nicaragua—Ecuador)  
*Myrmornis torquata* (Nicaragua—Südamerika)
- Pittasoma rufopileatum* (Columbien, Ecuador)  
*Grallaricula flavirostris* (Costa Rica—Bolivien)  
 — *loricata* (Venezuela)  
 — *peruviana* (Peru)  
 — *lineifrons* (Ecuador, Unicum)  
*Myrmothera campanisona* (Südamerika)  
 — *simplex* (Venezuela, N-Brasilien)  
*Thamnocharris dignissima* (Columbien—N-Peru)  
 — *eludens* (O-Peru)  
*Grallaria squamigera* (Südamerika)  
 — *excelsa* (Venezuela)  
 — *gigantea* (Columbien, Ecuador)  
 — *alleni* (Columbien, Unicum)  
 — *chthonia* (Venezuela)  
 — *milleri* (Columbien)  
 — *bangsi* (Columbien)  
 — *quitensis* (Columbien—Peru)  
 — *erythrotis* (Bolivien)  
 — *przewalskii*, auch sub *hypoleuca* (Peru)  
 — *capitalis*, auch sub *hypoleuca* (Peru)  
 — *erythroleuca*, auch sub *hypoleuca* (Peru)  
 — *albigula* (Peru, Bolivien)  
 — *rufocinerea* (Columbien)  
 — *griseonucha* (Venezuela)  
 — *rufula* (Venezuela—Bolivien)  
 — *andicola* (Peru, Bolivien)  
*Hylopezus* (alle bei PETERS zu *Grallaria*)  
*macularius* (Südamerika)  
 — *fulviventris* (Peru, Bolivien, Brasilien)  
 — *berlepschi* (Peru, Bolivien, Brasilien)  
 — *ochroleucus* (Brasilien, Paraguay, Argentinien)
- Conopophagidae, s. Gattungen (S. 55)  
*Conopophaga*, jetzt zu Formicariidae, *aurita* (Südamerika)  
 — *peruviana* (Südamerika)  
 — *ardesiaca* (Peru, Bolivien)  
 — *castaneiceps* (Columbien—Peru)  
 — *melanogaster* (Südamerika)  
*Corythopsis*, jetzt am Ende der Tyrannidae, *delalandi* (Südamerika)  
 — *torquata* (Südamerika)
- Rhinocryptidae (S. 55—58)  
*Lioscelis thoracicus* (Südamerika)  
*Merulaxis ater* (O-Brasilien)  
 — *stresemanni* (O-Brasilien)  
*Melanopareia maranonica* (Peru)  
 — *elegans* (Ecuador, Peru, s. S. 56)



- Scytalopus unicolor* (Südamerika)  
 — *speluncae* (Brasilien, Argentinien)  
 — *novacapitalis* (Brasilien)  
 — *macropus* (Peru)  
 — *femorialis* (Columbien, Ecuador)  
 — *argentifrons*, mit *chiriquensis* (Costa Rica—Panama)  
 — *panamensis*, mit *vicinior* (Panama—Ecuador)  
 — *latebricola* (Columbien, Venezuela, Ecuador)

**Psilorhamphus guttatus** (Brasilien)

**Myornis senilis** (Columbien, Ecuador)

**Acropternis orthonyx** (Columbien, Venezuela, Ecuador)

Pittidae (S. 59—66)

- Pitta ellioti* (Indochina)  
 — *steerei* (Philippinen)  
 — *soror* (Indochina, Hainan)  
 — *caerulea* (Tenasserim—Sumatra)  
 — *schneideri* (Sumatra)  
 — *kochi* (Philippinen)  
 — *baudi* (Borneo)

Philepittidae (S. 67)

*Philepitta schlegeli* (Madagaskar)

*Neodrepanis hypoxantha* (Madagaskar)

Acanthisittidae (S. 67—68)

**Traversia lyalli** (Insel Stephen bei Neuseeland)

Tyrannidae (S. 69—120)

- Agriornis albicauda* (Südamerika)  
*Xolmis murina* (Argentinien)  
 — *rubetra* (Argentinien)  
 — *rufipennis* (Peru, Bolivien)  
*Muscisaxicola capistrata* (Argentinien, Chile)  
 — *frontalis* (Argentinien, Chile)  
 — *fluvialis* (Peru—Bolivien, Brasilien)  
**Myiotheretes striaticollis** (Venezuela—Argentinien)  
 — *pernix* (Columbien)  
 — *fumigatus* (Südamerika)  
 — *fuscorufus* (Peru, Bolivien)  
 — *signatus* (Peru)  
 — *erythropygius* (Columbien—Bolivien)

*Ochthoeca leucophrys* (Südamerika)

- *piurae* (Peru)  
 — *rufipectoralis* (Südamerika)  
 — *frontalis* (Südamerika)  
 — *pulchella* (Ecuador, Peru, Bolivien)

**Gubernetes yetapa** (Bolivien, Brasilien, Argentinien)

**Alectrurus tricolor** (O-Bolivien, S-Bolivien—N-Argentinien, s. S. 75, 91)

*Knipolegus nigerrimus* (SO-Bolivien)

— *orenocensis* (Venezuela—Peru)

— *poecilurus* (Südamerika)

**Phaeotriccus hudsoni** (Südamerika)

— *poecilocercus* (Südamerika)

**Muscipipra vetula** (SO-Bolivien—Argentinien, Paraguay)

**Ochthornis littoralis** (Südamerika)

**Turnbezia salvini** (Peru)

**Sirystes sibilator** (Südamerika)

**Conopias trivirgata** (Südamerika)

— *cinchoneti* (Südamerika)

*Myiozetetes inornatus*, auch zu *Conopias* (Venezuela)

*Tyrannopsis luteiventris* (Südamerika)

*Attila—Rhytipterna* (Cotingidae, S. 130, 843 f.), jetzt meist hierher gestellt)

*Myiarchus nuttingi* (Mexiko)

— *yucatanensis* (Mexiko)

— *phaeocephalus* (Ecuador, Peru)

— *apicalis* (Columbien)

— *semirufus* (Peru)

**Eribates** (auch zu *Myiarchus*) *magnirostris* (Galapagos Inseln)

**Nesotriccus ridgwayi** (Cocos-Inseln)

**Deltarhynchus flammulatus** (Mexiko)

*Contopus lugubris* (Costa Rica—Panama)

— *ochraceus* (Costa Rica)

— *albugularis* (Guayana)

— *nigrescens* (Südamerika)

— *fumigatus* (Südamerika)

*Empidonax griseipectus* (Ecuador, Peru)

— *affinis* (Mexiko)

**Xenotriccus callizonus** (Mexiko, Guatemala)

**Aphanotriccus capitalis** (Nicaragua—Costa Rica)

**Praedo audax**, jetzt zu *Aphanotriccus* (Panama, Columbien)

*Myiobius villosus* (O-Panama, Südamerika)

**Myiotriccus ornatus** (Columbien—Peru)

*Myiophobus phoenicomitra* (Columbien, Ecuador)

— *inornatus* (Peru, Bolivien)

— *pulcher* (Columbien, Ecuador, Peru)

— *lintoni* (Ecuador)

— *ochraceiventris* (Peru, Bolivien)

— *roraimae* (Guayana—Peru)

*Platyrrinchus platyrhynchos* (Südamerika)

- Platyrinchus leucoryphus* (SO-Brasilien, Paraguay)  
 — *flavicularis* (Venezuela—Peru)  
 — *saturatus* (Südamerika)
- Cnipodectes subbrunneus** (Panama—Brasilien)
- Tolmomyias assimilis* (Costa Rica—Südamerika)
- Ramphotrigon ruficauda* (Südamerika)  
 — *fuscicauda* (Ecuador—Bolivien)
- Todirostrum guttatum*, auch sub *chrysocrotaphum* (Brasilien, Peru, Venezuela)  
 — *calopteryx* (Columbien, Ecuador, Peru)  
 — *latirostre* (Südamerika)  
 — *senex* (N-Brasilien, Unicum)  
 — *capitale* (Südamerika)  
 — *albifacies* (Peru, Unicum)  
 — *russatum* (Venezuela, N-Brasilien)
- Ceratotriccus furcatus** (SO-Brasilien)
- Idioptilon spodiops* (Bolivien)  
 — *rufigulare* (Peru, Bolivien)  
 — *aenigma* (Brasilien)  
 — *inornatum* (NW-Brasilien, Unicum)  
 — *mirandae* (O-Brasilien)  
 — *zosterops* (Südamerika)
- Microcochlearius josephinae** (Guyana, Unicum)
- Snethlagea minor** (Surinam, Brasilien)
- Taeniotriccus andrei** (Venezuela, Brasilien)
- Lophotriccus vitosus* (Südamerika)  
 — *eulophotes* (Brasilien)
- Atalotriccus pilaris** (Panama—Südamerika)
- Pseudotriccus pelzelni** (Panama—Peru)  
 — *simplex* (Peru, Bolivien)  
 — *ruficeps* (Columbien—Bolivien)
- Hemitriccus diops** (Paraguay, SO-Brasilien, Argentinien)  
 — *obsoletus* (Brasilien)  
 — *flammulatus* (Peru, Bolivien)
- Pogonotriccus eximius* (Südamerika)  
 — *gualaquizae* (Ecuador—Peru)  
 — *poecilotis* (Columbien—Peru)  
 — *orbitalis* (Ecuador—Bolivien)  
 — *venezuelanus* (Venezuela)  
 — *flaviventris* (Venezuela)
- Leptotriccus sylvicolus** (SO-Brasilien, Paraguay, Argentinien)
- Phylloscartes paulistus* (SO-Brasilien, Paraguay)  
 — *oustaleti* (SO-Brasilien)  
 — *difficilis* (SO-Brasilien)
- Phylloscartes chapmani* (Venezuela)  
 — *nigrifrons* (Venezuela)  
 — *superciliaris* (Costa Rica—Venezuela)  
 — *roquettei* (Brasilien)
- Euscarthmus rufomarginatus* (Surinam, Brasilien)
- Habrura*, jetzt *Polystictus*, *superciliaris* (O-Brasilien)
- Spizitornis* (auch *Anairetes*) *fernandezianus* (Juan Fernandez)  
 — *flavirostris* (Südamerika)  
 — *alpinus* (Peru, Bolivien)
- Uromyias agilis** (Venezuela, Columbien, Ecuador)  
 — *agraphia* (SO-Peru)
- Stigmatura napsensis* (Peru, Brasilien)
- Serpophaga hypoleuca* (Südamerika)  
 — *griseiceps* (Bolivien)  
 — *araguayae* (Brasilien, Unicum)
- Inezia tenuirostris* (Venezuela, Columbien)  
 — *inornata* (Bolivien, Paraguay, Argentinien)
- Mecocerculus leucophrys* (Peru, Bolivien, Argentinien)  
 — *stictopterus* (Venezuela, Columbien, Bolivien)  
 — *poecilocercus* (Columbien—Peru)  
 — *hellmayri* (Südamerika)  
 — *calopterus* (Ecuador, Peru)  
 — *minor* (Columbien, Venezuela, Peru)
- Elaenia gigas* (Südamerika)  
 — *pelzelni* (Brasilien)  
 — *ruficeps* (Südamerika)  
 — *pallatangae* (Südamerika)  
 — *dayi* (Venezuela)
- Myiopagis cotta* (Jamaica)  
 — *caniceps* (Panama—Südamerika)  
 — *subplacens* (Ecuador, Peru)  
 — *flavivertex* (Südamerika)
- Phylomyias fasciatus** (Brasilien, Paraguay, Argentinien)  
 — *griseiceps*, sub *virescens*? (Panama—Südamerika)
- Tyranniscus nigrocapillus* (Südamerika)  
 — *uropygialis* (W-Venezuela, Columbien—Bolivien)  
 — *cinereiceps* (Columbien—Peru)  
 — *australis* (Argentinien)  
 — *bolivianus* (Peru, Bolivien)  
 — *cinereicapillus* (Ecuador, Peru)  
 — *viridiflavus* (Südamerika)
- Oreotriccus plumbeiceps** (Columbien—Peru)

*Oreotriccus griseicapillus* (SO-Brasilien)  
*Acrochordopus zeledoni*, auch als Rassen-  
 gruppe von *A. burmeisteri* (Costa Rica—  
 Peru)

**Ornithion inerme** (Südamerika)  
 — *semiflavum*, mit *brunneicapillum* (S-  
 Mexico—Ecuador und Venezuela)

*Leptopogon rufipectus* (Venezuela, Colum-  
 bien, Ecuador)

— *taczanowskii* (Peru)

*Corythopis* s. oben Conopophagidae, S. 840

Oxyruncidae

**Oxyruncus cristatus** (Guyana—Paraguay)

Pipridae (S. 121—125, 127—129)

*Piprites pileatus* (SO-Brasilien, Argentinien)  
 — *griseiceps* (Costa Rica—Nicaragua)

*Pipra isidorei* (Columbien—Peru)

— *caeruleicapilla* (Peru)

— *nattereri* (N-Brasilien)

— *serena* (Guayanas, Venezuela, N-Brasi-  
 lien)

— *chloromeros* (Peru, Bolivien)

— *pipra* (Costa Rica u. Guayanas bis  
 O-Peru u. SO-Brasilien)

— *cornuta* (Südamerika)

*Teleonema heterocerca* (Amazonien, Unicum,  
 Bastard?)

*Machaeropterus pyrocephalus* (Venezuela—  
 Peru u. Brasilien)

**Chloropipo unicolor** (Peru)

— *uniformis* (Guyana, Venezuela, Brasilien)

— *holochlora* (O-Panama—Peru)

— *flavicapilla* (Columbien)

**Xenopipo atronitens** (Südamerika)

**Tyranneutes virescens** (Venezuela, Gua-  
 yanas, N-Brasilien)

— *stolzmanni* (Amazonien)

**Masius chrysopterus** (Columbien, Vene-  
 zuela—Peru)

*Chiroxiphia linearis* (S-Mexico—Costa Rica)

**Iticura militaris** (SO-Brasilien)

**Corapipo gutturalis** (Guayanas, Venezuela,  
 Brasilien)

*Manacus cerritus* (Panama)

— *coronatus* (Columbien)

**Neopipo cinnamomea** (Guayanas—S-Peru)

**Sapayoa aenigma** (Panama—Ecuador)

**Neopelma aurifrons** (O-Brasilien)

— *sulphureiventer* (Peru, Bolivien, Brasilien)

— *chrysocephalum* (Guayanas—N-Brasi-  
 lien)

*Neopelma pallescens* (Brasilien)

**Heterocercus linteatus** (Peru, Brasilien)

— *flavivertex* (Venezuela, Columbien, Bra-  
 silien)

— *aurantiivertex* (Ecuador, Peru)

— *luteocephalus* (Südamerika, Unicum,  
 Bastard?)

*Schiffornis major* (Südamerika)

— *virescens* (Südamerika, s. S. 125)

Cotingidae (S. 125—126, 130—139)

**Phoenicircus carnifex** (Guayana, Vene-  
 zuela, N-Brasilien)

— *nigricollis* (Amazonien)

**Laniusoma elegans** (Südamerika)

**Heliochera**, jetzt **Ampelion**, *rubro-  
 cristata* (Columbien—Bolivien)

—, jetzt *Ampelion*, *rufaxilla* (Columbien—  
 Peru)

**Zaratornis**, jetzt *Ampelion*, *stresemanni*  
 (Peru)

**Doliornis**, jetzt *Ampelion*, *sclateri* (Peru)  
**Tijuca atra** (SO-Brasilien)

*Carpornis melanocephalus*, früher wie *cucul-  
 latus* zu *Ampelion* (SO-Brasilien)

**Porphyrolaema porphyrolaema** (Colum-  
 bien—Peru, Brasilien)

*Cotinga cotinga* (Südamerika)

— *maculata* (Brasilien)

— *amabilis* (Mexiko—Costa Rica)

— *maynana* (Columbien—Bolivien, Brasi-  
 lien)

— *nattererii* (Panama—Südamerika)

*Xipholena punicea* (Südamerika)

— *atropurpurea* (O-Brasilien)

**Carpodectes nitidus** (Honduras—Ecuador)

**Conioptilon mcilhennyi** (Peru)

*Pipreola intermedia* (Peru, Bolivien)

— *aureopectus*, mit *lubomirskii*, *jucunda* u.  
*pulchra* (Venezuela u. Columbien—Peru)

— *frontalis* (Ecuador—Bolivien)

— *chlorolepidota* (Columbien—Peru)

— *formosa* (Venezuela)

— *whitelyi* (Venezuela, Guyana)

— *arcuata* (Venezuela—Bolivien)

**Ampelioides tschudii** (Venezuela, Peru)

*Iodopleura isabellae* (Amazonien)

— *pipra* (Guyana u. SO-Brasilien)

**Calyptura cristata** (SO-Brasilien)

*Attila torridus* (Ecuador)

**Pseudattila phoenicurus** (Venezuela—Ar-  
 gentinien)

**Casiornis rufa** (Amazonien—Argentinien)

*Casiornis fusca* (Brasilien)

***Laniocera hypopyrrha*** (Guayana, Amazonien)

— *rufescens* (Guatemala—Ecuador)

***Rhytipterna simplex*** (Südamerika)

— *immunda* (Columbien, Guayanas, N-Brasilien)

— *holerythra* (Guatemala—Ecuador)

***Lipaugus fuscocinereus*** (Columbien, Ecuador)

— *vociferans*, mit *cinerascens* (Südamerika)

— *lanioides* (SO-Brasilien)

— *streptophorus* (Guyana, Venezuela, Brasilien)

— *subularis* (Ecuador, Peru)

— *cryptolophus* (Columbien—Peru)

***Chirocylla uropygialis*** (Bolivien)

***Pachyrampus surinamus*** (Guayanas, N-Brasilien)

— *cinnamomeus* (S-Mexico—Venezuela u. Ecuador)

— *albogriseus* (Nicaragua—Peru u. Venezuela)

— *major* (Mexico—Nicaragua)

***Tityra***, jetzt ***Erator***, *inquisitor* (SO-Mexico—Südamerika)

— *leucura* (W-Brasilien, Unicum)

***Haematoderus militaris*** (Guayanas, N-Brasilien)

***Perissocephalus tricolor*** (Guayanas—N-Brasilien)

***Gymnoderus foetidus*** (Guayanas—Bolivien)

***Procnias alba*** (Guayanas—N-Brasilien)

— *tricarunculata* (Nicaragua—Panama)

**Alaudidae** (S. 144—183)

***Mirafra cordofanica*** (Senegal—Kordofan)

— *williamsi* (Kenia)

— *albicauda* (O-Zentralafrika)

— *pulpa* (Abessinien, Unicum)

— *angolensis* (Angola—Zaire)

— *rufa* (Niger—Kordofan)

— *degodiensis* (Abessinien)

— *poecilosterna* (N-Sudan—N-Tanganjika)

***Calandrella blanfordi*** (Eritrea—Somalia)

— *razae* (Raza, Kapverden)

— *elateri* (Namaland—Kapland)

— *obbiensis* (Somalia)

— *personata* (Abessinien—Kenia)

**Hirundinidae** (S. 184—204)

***Pseudochelidon sirintarae*** (Zentral-Thailand)

***Callichelidon cyaneoviridis*** (Bahamas)

***Kalochelidon euchrysea*** (Jamaica, Hispaniola)

***Notiochelidon flavipes*** (Columbien, Peru)

***Neochelidon tibialis*** (Panama—SO-Brasilien)

***Riparia congica*** (Zaire)

***Hirundo megaensis*** (Abessinien—Kenia)

— *nigrorufa* (Angola—Katanga)

***Petrochelidon andecola*** (Peru, Chile, Bolivien)

***Psolidoprocne oleaginea*** (Abessinien)

— *antinorii* (Abessinien)

**Motacillidae** (S. 205—223, 226—236)

***Macronyx grimwoodi*** (N-Rhodesien)

***Anthus pallidiventris*** (Angola, Zaire)

— *melindae* (Kenia, Somalia)

— *godlewskii* (O-Asien)

— *chacoensis* (Paraguay—Argentinien)

— *antarcticus* (Südgeorgien)

— *gutturalis* (Neuguinea)

— *sokokensis* (Kenia, NO-Tanganjika)

**Campephagidae** (S. 231—248)

***Coracina fortis*** (Buru)

— *atriceps* (Molukken)

— *pollens* (Kai- u. Tenimber Inseln)

— *schistacea* (Peling- u. Sula Inseln)

— *caledonica* (Salomonen—Neu Caledonien)

— *temminckii* (Celebes)

— *striata* (Andamanen, Malayische Halbinsel—Philippinen), s. S. 233

— *bicolor* (Muna, Celebes)

— *boyeri* (Neuguinea)

— *leucopyga* (Muna, Celebes)

— *parvula* (N-Molukken)

— *abbotti* (Celebes)

— *analis* (Neu Caledonien)

— *graueri* (O-Zaire)

— *azurea* (Sierra Leone—Kasai)

— *newtoni* (Reunion)

— *dohertyi* (Sumba)

— *morio* (Celebes—Philippinen)

— *schisticeps* (Neuguinea)

— *melaena* (Neuguinea)

— *montana* (Neuguinea)

— *holopolia* (Salomonen)

— *megregori* (Philippinen)

— *panayensis* (Philippinen)

— *polioptera* (Hinterindien)

***Campochaera sloetii*** (Neuguinea)

***Chlamydochaera jefferyi*** (Borneo)

***Lalage melanoleuca*** (Philippinen)

- Lalage aurea* (N-Molukken)  
 — *atrovirens* (Neuguinea)  
 — *maculosa* (Neue Hebriden—Samoa)  
 — *sharppei* (Samoa)  
*Campephaga lobata* (Ghana—Tanganjika See)  
*Pericrocotus lansbergei* (Sumbawa u. Flores)  
 — *brevirostris* (Nepal—China)
- Pycnonotidae** (S. 249—271, 274—281)
- Pycnonotus leucogrammicus* (Sumatra)  
 — *tympanistrigus* (Sumatra)  
 — *melanoleucos* (Malayische Halbinsel—Borneo)  
 — *squamatus* (Malaysia—Java)  
 — *taivanus* (Taiwan) ist behandelt  
 — *eutilotus* (Malaya—Borneo)  
 — *nieuwenhuisii* (Borneo)  
 — *brunneus* (Malaysia—Borneo)  
 — *montanus* (Kamerun)  
 — *affinis* (West- u. Zentral-Afrika)  
 — *ansorgei* (Sierra Leone—S-Zaire)  
 — *curvirostris* (Sierra Leone—Kenia u. Angola)  
 — *gracilirostris* (Senegal—Kenia u. Angola)  
 — *hallae* (Zaire)
- Catytocichla serina** (Sierra Leone—Semliki)
- Baeopogon indicator** (Sierra Leone—Ruwendzori u. Angola)  
 — *clamans* (Kamerun—Semliki)
- Chlorocichla laetissima* (Uganda—Kongo)  
 — *prigoginei* (NO-Zaire)
- Phyllastrephus strepitans* (Sudan—Tanganjika)  
 — *fulviventris* (Angola—Moçambique)  
 — *poensis* (Fernando Po, Kamerun)  
 — *hypochloris* (Sudan—Kongo)  
 — *baumanni* (Sierra Leone—Nigeria)  
 — *poliocephalus* (Nigeria—Kamerun)  
 — *debilis* (Kenia—Tanganjika)  
 — *lorenzi* (O-Zaire)  
 — *orostruthus* (Tang.), auch zu *Modulatrix*  
 — *apperti* (Madagaskar)  
 — *tenebrosus* (Madagaskar)  
 — *xanthophrys* (Mad.), auch zu Timalien  
 — *cinereiceps* (Madagaskar)
- Bleda eximia* (Sierra Leone—Sudan u. Loango)  
 — *canicapilla* (Sierra Leone—Nigeria)  
*Nicator vireo* (Kamerun—Angola)  
*Criniger barbatus* (Sierra Leone—Zaire)  
 — *finschii* (Malayische Halbinsel—Borneo)
- Criniger pallidus* (Burma—Hainan u. Annam)  
**Setornis criniger** (Borneo, Sumatra)  
*Hypsipetes propinquus* (Tonkin—Malayische Halbinsel u. Tenasserim)  
 — *charlottae* (Malayische Halbinsel—Borneo)  
 — *palawanensis* (Palawan)  
 — *criniger* (Malayische Halbinsel—Borneo)  
 — *siquijorensis* (Philippinen)  
 — *crassirostris* (Seychellen)  
 — *nicobariensis* (Nicobaren)
- Tylas eduardi**, besser zu Vangidae (Madagaskar)
- Irenidae** (S. 282—286)
- Chloropsis flavipennis* (Philippinen)  
 — *palawanensis* (Palawan)  
 — *cyanopogon* (Tenasserim—Thailand)  
 — *venusta* (Sumatra)  
*Irena cyanogaster* (Philippinen)
- Laniidae** (S. 287—319)
- Prionops caniceps* (Sierra Leone—Uganda)  
 — *alberti* (O-Zaire)  
 — *gabala* (Angola)  
 — *scopifrons* (Kenia—Moçambique)  
*Dryoscopus pringlii* (Somalia—Tanganjika)  
 — *affinis* (mit *senegalensis*) (Nigeria—Uganda, Sansibar)  
 — *angolensis* (Kamerun—Angola u. Tanganjika)  
 — *sabini* (Sierra Leone—Ituri)  
*Laniarius mufumbiri* (Uganda—Zaire)  
*Telophorus multicolor* (Sierra Leone—Tanganjika)  
 — *kupeensis* (Kupe, Kamerun)  
 — *viridis* (Zaire—N-Rhodesien)  
 — *dohertyi* (O-Zaire—W-Kenia)  
*Malaconotus gladiator* (Kamerun)  
 — *alius* (Tanganjika)  
*Lanius gubernator* (Ghana—Uganda)  
 — *validirostris* (Philippinen)  
 — *dorsalis* (Abessinien—Tanganjika)  
 — *newtoni* (Sao Tome)
- Vangidae** (S. 320—321)
- Schetba rufa** (Madagaskar)  
*Xenopirostris damii* (Madagaskar)  
 — *polleni* (Madagaskar)  
**Oriolia bernieri** (Madagaskar)  
**Euryceros prevostii** (Madagaskar)

**Hypositta corallirostris** (Madagaskar)  
(bei PETERS: Sittidae)

**Tylas** (siehe Pycnonotidae S. 845)

Bombycillidae (S. 321—324)

*Bombycilla japonica* (Japan)

*Ptilogonys caudatus* (Costa Rica, Panama)

**Phainoptila melanozantha** (Costa Rica,  
W-Panama)

Cinclidae (S. 324—327)

*Cinclus leucocephalus* (Columbien u. Vene-  
zuela—Bolivien)

Troglodytidae (S. 328—336, 338—347)

*Campylorhynchus chiapensis* (Mittelamerika)

— *jocosus* (Mexiko)

— *gularis* (Mexiko)

— *yucatanicus* (Yucatan)

— *megalopterus* (Mexiko)

**Odontorchilus cinereus** (Brasilien)

— *branickee* (Columbien—Peru)

**Hylorchilus sumichrasti** (Mexiko)

*Cinnycerthia peruana* (Columbien—Bolivien)

*Cistothorus meridae* (Venezuela)

— *apolinari* (Columbien)

*Thryomanes sissonii* (Mexiko)

**Ferminia cerverei** (Cuba)

*Thryothorus atrogularis* (Nicaragua—Colum-  
bien)

— *fasciatoventris* (Costa Rica—Columbien)

— *euophrys* (Columbien—Peru)

— *thoracicus* (Nicaragua—Ecuador)

— *nicefori* (Columbien)

— *guarayanus* (Bolivien—Brasilien)

— *griseus* (W-Amazonien)

*Troglodytes browni*, jetzt **Thryorchilus b.**  
(Costa Rica—Panama)

**Cropsila leucogastra** (Mexiko—Guatemala)

*Henicorhina leucoptera* (Peru)

*Microcerculus ustulatus* (Venezuela, Guyana,  
Brasilien)

— *bambila* (Ecuador, Venezuela, Guayanas,  
NO-Brasilien)

**Cyphorhinus thoracicus** (Col.—Peru)

— *aradus* (Honduras—Bolivien u. Brasilien)

Mimidae (S. 348—358)

**Melanoptila glabrirostris** (Mexiko—Hon-  
duras)

**Mimodes graysoni** (Socorro vor W-Mexiko)

*Toxostoma guttatum* (Mexiko)

**Ramphocinclus brachyurus** (Kleine An-  
tillen)

Prunellidae (S. 359—361)

*Prunella ocularis* (Armenien—Elburs;  
Jemen)

Turdidae (S. 362—462)

*Brachypteryx stellata* (Nepal—Tonkin)

— *hyperythra* (Nepal—Assam)

— *calligyna* (Celebes)

*Erythropygia leucosticta* (Sierra Leone—An-  
gola u. Zaire)

— *barbata* (Angola—N-Sambia)

*Sheppardia gabela* (Angola)

— *cyornithopsis* (mit *aequatorialis*)

(W-Afrika—Kenia)

— *gunningi* (O-Afrika)

*Luscinia ruficeps* (N-China)

— *obscura* (NW-China)

*Tarsiger hyperythrus* (Nepal—Burma)

*Cossypha polioptera* (Sierra Leone—Sambia)

— *roberti* (Fernando Po—O-Zaire)

— *archeri* (Zaire)

— *heinrichi* (Angola, W-Zaire)

*Alethe poliopteryx* (Zaire)

— *fuellborni* (O-Afrika—Niassaland)

— *montana* (Usambara)

— *lowei* (Tanganjika, Niassaland)

— *poliocephala* (Sierra Leone—Angola u.  
Tanganjika)

*Copsychus niger* (Philippinen)

— *pyrropygus* (Malaysia—Borneo)

*Phoenicurus alaschanicus* (W-China)

*Rhyacornis bicolor* (Philippinen)

*Cinclidium frontale* (Nepal—Vietnam)

**Entomodestes leucotis** (Peru, Bolivien)

— *coracinus* (Columbien, Ecuador)

*Neocossyphus poensis* (Sierra Leone—Ugan-  
da u. N-Angola)

*Cercomela dubia* (Abessinien—Somalia)

— *scotocerca* (Sudan—Kenia u. Somalia)

*Saxicola macrorhyncha* (Afghanistan—  
NW-Indien)

— *gutturalis* (Timor)

*Myrmecocichla tholloni* (Zentralafrika)

— *melaena* (Abessinien)

*Thamnolaea coronata* (Togo—Sudan)

— *semirufa* (Abessinien)

*Pseudocossyphus*, auch zu *Monticola*, *bensoni*  
(Madagaskar)

*Myiophonus melanurus* (Sumatra)

**Geomalina heinrichi** (Celebes)

*Zoothera schistacea* (Tenimber)

— *dumasi* (Molukken)

— *erythronota* (Celebes u. Kleine Sunda Inseln)

— *cinerea* (Philippinen)

— *peronii* (Timor u. Damar)

— *everetti* (Borneo)

— *oberlaenderi* (Zaire, Uganda)

— *camaronensis* (Kamerun)

— *princei* (W-Afrika—Uganda)

— *crossleyi* (Kamerun—Zaire)

— *margaretae* (Salomonen)

*Amalocichla sclateriana* (Neuguinea)

*Cataponera turdoides* (Celebes)

*Phaeornis palmeri* (Kauai, Hawaii Inseln)

*Catharus mexicanus* (Mexiko—Panama)

— *dryas* (Mexiko—Argentinien u. Bolivien)

*Platycichla leucops* (Südamerika)

*Turdus bewsheri* (Comoren)

— *olivaceofuscus* (Inseln Sao Tome u. Principe)

— *helleri* (SO-Kenia)

— *menachensis* (S-Arabien)

— *ravidus* (Grand Cayman, Westindien)

— *reevei* (Ecuador, Peru)

— *olivater* (NW-Südamerika)

— *fulviventris* (nördl. Südamerika)

— *lawrencii* (Amazonien)

— *hauxwelli* (Columbien—Bolivien)

— *haplochrous* (O-Bolivien)

Timaliidae (S. 463—549)

*Andropobus viridis* (Neuguinea)

*Cinclosoma ajax* (Neuguinea)

*Eupetes macrocercus* (SW-Indien—Borneo)

*Melampitta lugubris* (Neuguinea)

— *gigantea* (Neuguinea)

*Trichastoma cinereiceps* (Philippinen)

— *rostratum* N-Tenasserim—Borneo)

— *bicolor* (S-Tenasserim—Sumatra)

— *perspicillatum* (Borneo, Uicum)

— *vanderbilti* (Sumatra, Uicum)

— *pyrrhopterum* (O-Zaire—N-Niassa)

— *albipectus*, jetzt sub *cleaveri* (N-Angola—Kenia)

— *rufescens* (Sierra Leone—Ghana)

— *puveli* (Guinea—NO-Zaire)

— *poliothorax* (Fernando Po—Kenia)

*Leonardina woodi* (Philippinen)

*Ptyrticus turdinus* (Kamerun—SO-Kongo u. SW-Sudan)

*Malacopteron affine* (S-Thailand—Borneo)

— *magnum* (S-Thailand—Borneo)

*Malacopteron palawanense* (Philippinen)

*Garritornis isidorei* (Neuguinea)

*Pomastostomus halli* (Australien)

*Jabouilleia danjoui* (Annam)

*Ptilocichla leucogrammica* (Borneo)

— *mindanensis* (Philippinen)

— *falcata* (Philippinen)

*Kenopia striata* (Malayische Halbinsel—Borneo)

*Napothera rufipectus* (Sumatra)

— *atrigrularis* (Borneo)

— *marmorata* (Malaysia, Sumatra)

— *crispifrons* (Laos—SW-Thailand)

— *crassa* (Borneo)

— *abori* (Philippinen)

— *sorsogonensis* (Philippinen)

*Spelaornis troglodytoides* (Bhutan—China)

*Neomixis viridis* (Madagaskar)

— *flavoviridis* (Madagaskar)

*Stachyris rodolpheii* (Thailand)

— *plateni* (Philippinen)

— *capitalis* (Philippinen)

— *speciosa* (Philippinen)

— *whiteheadi* (Philippinen)

— *striata* (Philippinen)

— *nigrorum* (Philippinen)

— *hypogrammica* (Philippinen)

— *grammiceps* (Java)

— *herberti* (Laos)

— *striolata* (Hainan, S-China—Sumatra)

— *nigricollis* (Malayische Halbinsel—Borneo)

*Macronous kelleyi* (S-Laos—S-Annam)

*Micromacronus leytenis* (Philippinen)

*Moupinia poecilotis* (N-Szetschwan—NW-Yünnan)

*Turdoides altirostris* (Irak u. Iran)

— *gymnogenys* (SW-Afrika, Angola)

*Babax koslowi* (S-Tsinghai, N-Hsikang)

*Garrulax palliatus* (Sumatra, Borneo)

— *lugubris* (Malaysia—Sumatra)

— *strepitans* (Laos—Thailand, Tenasserim)

— *milleti* (Annam)

— *vassali* (Laos, Annam)

— *sukatschewi* (Kansu)

— *yersini* (S-Annam)

— *formosus* (S-Szetschwan—Tonkin)

*Cutia nipalensis* (Himalaja—Annam)

*Pteruthius rufiventer* (Himalaja—Yünnan u. Tonkin)

*Actinodura ramsayi* (Yünnan—N-Thailand u. Burma)

— *nipalensis* (Nepal—Bhutan)

- Actinodura waldeni* (Assam—Burma)  
 — *souliei* (Yünnan—Tonkin)  
 — *morrisoniana* (Taiwan)  
*Alcippe variegaticeps* (China)  
 — *striaticollis* (SW-Kansu—Hsikang)  
 — *ruficapilla* (China—N-Laos)  
 — *brunneicauda* (Malaysia—Borneo)  
*Lioptilus gilberti* (Kamerun)  
 — *rufocinctus* (O-Zaire—Tanganijka See)  
 — *chapini* (SO-Zaire)  
*Parophasma galinieri* (Abessinien)  
*Phyllanthus atripennis* (Senegal—  
 NO-Zaire)  
*Crocias langbianis* (Annam)  
*Heterophasia auricularis* (Taiwan)  
*Yuhina occipitalis* (Himalaja—Yünnan)  
*Malta grata* (Celebes)  
*Paradoxornis paradoxus* (Hsikang u.  
 W-China)  
 — *unicolor* (Nepal—NO-Burma u. Yünnan)  
 — *conspicillatus* (Tsinghai—China)  
 — *ricketti* (NW-Yünnan)  
 — *zappeyi* (Hsikang)  
 — *przewalskii* (Kansu)  
 — *fulvifrons* (Nepal—China)  
 —  *davidianus* (S-China, Tonkin, Burma)

Sylviidae (S. 545—732)

- Microbatas collaris* (Guayanas—SO-Co-  
 lumbien u. N-Brasilien)  
 — *cinereiventris* (S-Nicaragua—Peru)  
*Poliophtila lactea* (NO-Brasilien, NO-Argen-  
 tinien, O-Paraguay)  
 — *guianensis* (Amazonien, Guayanas, Vene-  
 zuela)  
 — *schistaceigula* (Panama—Ecuador)  
*Tesia olivacea* (Sikkim—Indochina)  
 — *everetti* (Flores, Sumbawa)  
*Urosphena whiteheadi* (Borneo)  
 — *subulata* (Timor, Flores)  
*Bradypterus graueri* (O-Zaire)  
 — *grandis* (Kamerun, Gabun)  
 — *carpalis* (O-Zaire, Uganda)  
 — *alfredi* (S-Abessinien—N-Rhodesien)  
 — *sylvaticus* (Kapland, Natal)  
 — *caudatus* (Philippinen)  
 — *accentor* (Borneo)  
 — *castaneus*, mit *disturbans* u. *musculus*  
 (Celebes, Molukken)  
*Acrocephalus sorghophilus* (N-China)  
 — *orinus* (NW-Indien, Unicum)  
 — *atypha* (Polynesien, Tuamotu)  
 — *aequinoctialis* (Polynesien)

- Acrocephalus vaughani* (Polynesien, Hen-  
 derson)  
*Calamocichla brevipennis* (Kapverden)  
*Chloropeta gracilirostris* (O-Zaire)  
*Nesillas mariae* (Moheli in den Comoren)  
*Dromaeocercus seebohi* (Madagaskar)  
 — *brunneus* (Madagaskar)  
*Bebrornis sechellensis* (Seychellen)  
*Buettikoferella bivittata* (Timor)  
*Cichlornis whitneyi* (Neue Hebriden)  
 — *grosvenori* (Neu Britannien)  
*Megaturulus mariei* (Neu Caledonien)  
*Trichocichla rufa* (Viti Levu)  
*Sylvia leucomelaena* (Arabien, Eritrea, So-  
 malia)  
 — *ticehursti* (Marokko)  
*Phylloscopus maculipennis* (Himalaja)  
 — *olivaceus* (Philippinen)  
 — *cebuensis* (Philippinen)  
 — *amoenus* (Kulambangra, Salomonen)  
*Seiurus herberti* (Gebirge W-Afrikas)  
 — *budongoensis* (Gebirge Kenias)  
 — *montis* (Malaysia—Timor)  
*Orthotomus nigriceps* (Philippinen)  
 — *samarensis* (Philippinen)  
 — *cinereiceps* (Philippinen)  
*Cisticola aberdare* (Kenia)  
 — *restricla* (Kenia)  
 — *melanura* (N-Angola u. Katanga)  
 — *troglodytes* (trop. N-Afrika)  
*Incana incana* (Sokotra)  
*Prinia epichlora* (Kamerun, Fernando Po)  
*Apalis nigriceps* (Uganda—Kenia, O-Zaire)  
 — *sharpii* (Sierra Leone—Zaire)  
 — *chirindensis* (S-Rhodesien)  
 — *porphyrolaema* (Kamerun—Kenia)  
 — *rufogularis* (Nigeria—Angola u. O-Zaire)  
 — *karamojae* (Kenia, Tanganjika)  
*Artisornis moreau* (O-Afrika)  
 — *metopias*, auch zu *Orthotomus* (O-Afrika)  
*Scepomycter winifredae* (O-Afrika)  
*Drymocichla incana* (Kamerun—Uganda)  
*Randia pseudozosterops* (Madagaskar)  
*Eromomela badiceps* (Sierra Leone—Uganda  
 u. Angola)  
 — *turneri* (O-Zaire—Uganda)  
*Sylvietta philippae* (Somalia)  
*Hyliota violacea* (Goldküste—O-Zaire)  
*Hemitesia neumanni* (Edward See, Zaire)  
*Macrosphenus concolor* (Sierra Leone—  
 Uganda, Angola)  
 — *pulitzeri* (Angola)  
 — *flavicans* (Angola)



- Macrosphenus kretschmeri* (O-Tanganjika — N-Moçambique)  
**Graueria vittata** (Edward See, Zaire)  
**Amaurocichla bocagei** (Sao Tome)  
*Parisoma buryi* (SW-Arabien)  
*Regulus goodfellowi* (Taiwan)  
**Clytomyias insignis** (Neuguinea)  
**Chenorhamphus grayi** (Neuguinea)  
*Malurus alboscapulatus* (Neuguinea)  
*Amytornis purnelli* (Zentral-Australien)  
 — *housei* (NW-Australien)  
*Crateroscelis robusta* (Neuguinea)  
*Vitia parens* (Salomonen)  
*Sericornis spilodera* (Neuguinea, Waigeu)  
 — *virgatus* (Neuguinea)  
 — *rufescens* (Neuguinea)  
 — *papuensis* (Neuguinea)  
 — *arfakianus* (Neuguinea)  
 — *perspicillatus* (Neuguinea)  
 — *keri* (NO-Australien)  
*Acanthiza murina* (Neuguinea)  
*Aphelocephala pectoralis* (Zentral- u. S-Australien)  
*Gerygone cinerea* (Neuguinea)  
 — *ruficollis* (Neuguinea)  
 — *rubra*, auch als *Eugerygone* (auch zu Muscicapidae) (Neuguinea)
- Muscicapidae (S. 733—824)  
*Melaenornis annamarulae* (Liberia)  
*Fraseria cinerascens* (Guinea—Zaire)  
**Oreicola timorensis** (Timor)  
*Dendrobiastes henrici* (Samar, Philippinen)  
 — *buruensis* (Buru)  
 — *rufigula* (Celebes)  
 — *bonthaina* (mit *crypta*) (Celebes, Philippinen)  
 — *platenae* (Philippinen)  
 — *harterti* (Sumba)  
*Anthipes solitaria* (Malayische Halbinsel, Sumatra)  
**Muscicapella hodgsoni** (Nepal—Borneo)  
*Cyornis superba* (Borneo)  
 — *caerulata* (Borneo, Sumatra)  
 — *hainana* (SO-China—Thailand)  
 — *herioti* (Philippinen)  
 — *ruecki* (Malayische Halbinsel, Sumatra)  
 — *sanfordi* (Celebes)  
 — *hoevelli* (Celebes)  
 — *hyacinthina* (Timor, Watter)  
 — *vivida* (Assam—Sumatra, Tonkin u. Taiwan)  
*Niltava davidi* (SO-China—Annam)
- Rhinomyias addita* (Buru)  
 — *oscillans* (Flores, Sumba)  
 — *brunneata* (O-China)  
 — *colonus* (Sula Inseln—Celebes)  
*Eumyias panayensis* (Philippinen, Celebes, Molukken)  
*Muscipapa olivascens* (Ghana u. Gabun—Semliki)  
 — *lendu* (O-Zaire)  
 — *infuscata* (Nigeria—Angola, Rhodesien, Uganda)  
 — *ussheri* (Sierra Leone—Ghana)  
 — *epulata* (Ghana—Semliki)  
 — *tessmanni* (Ghana—Ituri)
- Humblotia flavirostris** (Gran Comoro)  
*Newtonia amphichroa* (Madagaskar)  
 — *archboldi* (Madagaskar)  
 — *janovanae* (Madagaskar)  
*Microeca hemixantha* (Tenimber)  
 — *griseiceps* (Neuguinea)  
 — *flavovirescens* (Neuguinea)  
 — *papuana* (Neuguinea)
- Monachella muelleriana** (Neuguinea, Neu Britannien)  
*Myiagra ferrocyanea* (Salomonen)  
 — *galatea* (Molukken)  
 — *atra* (Misori—Numfor u. Biak, Neuguinea)  
*Peltops montanus* (Neuguinea)  
*Petroica archboldi* (Neuguinea)  
*Miro traversi* (Chatham Inseln)  
*Peneothello sigillatus* (Neuguinea)  
 — *cryptoleucus* (Arfak- u. Weyland-Gebirge)  
 — *bimaculatus* (Neuguinea)  
*Poecilodryas brachyura* (Neuguinea u. Japan)  
 — *hypoleuca* (Neuguinea)  
 — *placens* (Neuguinea)  
 — *albonotata* (Neuguinea)  
*Pachycephalopsis hattamensis* (Neuguinea)  
*Rhipidura elegantula* (Molukken)  
 — *opistherythra* (Tenimber)  
 — *dedemi* (Ceram)  
 — *rufidorsa* (Neuguinea)  
 — *threnothorax* (Neuguinea, Japan)  
 — *maculipectus* (Neuguinea)  
 — *brachyrhyncha* (Neuguinea)  
 — *hyperythra* (Neuguinea)  
 — *albolimbata* (Neuguinea)  
 — *cockerelli* (Salomonen)  
 — *spilodera* (Neu Caledonien, Neue Hebri- den, Fidschi- u. Banks Inseln)  
 — *rennelliana* (Salomonen)  
 — *drownei* (Salomonen)

*Rhipidura personata* (Fidschi Inseln)

- *malaitae* (Salomonen)
- *dahli* (Neu Britannien, Neu Irland)
- *matthiae* (St. Matthias)
- *tenebrosa* (Salomonen)
- *superciliaris* (Philippinen)
- *nigrocinnamomea* (Philippinen)

*Pseudobias wardi* (Madagaskar)

- Batis margaritae* (Angola, N-Rhodesien, Katanga)
- *diops* (O-Zaire, Uganda)
- *minulla* (Kamerun u. Angola—W-Zaire)
- *ituriensis* (NO-Zaire)
- *minima* (Gabun)
- *poensis* (Liberia—Gabun, Fernando Po)

*Dyaphorophya concreta* (Sierra Leone—Angola u. Kivu)

- *tonsa* (Nigeria—Kivu)
- Platysteira albigularis* (Angola)

*Erythrocerus macalli* (NO-Afrika)

- *holochlorus* (O-Afrika)

*Culicicapa helianthea* (Philippinen, Celebes)*Monarcha richardsii* (Salomonen)

- *julianae* (Kofian in den westpapuan. Inseln)
- *sacerdotum* (Flores)
- *infelix* (Admiralitäts Inseln)
- *menckei* (St. Matthias)
- *ateralba* (Salomonen)
- *barbata* (Salomonen)
- *godeffroyi* (Yap in den Palau Inseln)
- *brehmii* (Misoru in der Geelvink Bucht)
- *pileata* (Molukken)
- *chrysomela* (Neuguinea, Bismarck Archipel)

*Pomarea*, oft zu *Monarcha*, *nigra* (Tahiti)

- *dimidiata* (Rarotonga, Cook, Samoa)

*Pomarea mendozae* (Marquesas)

- *iphis* (Marquesas)
- *whitneyi* (Marquesas)

*Heteranax mundus* (Tenimber)*Mayornis schistaceus* (Santa Cruz Inseln)

- *versicolor* (Fidschi Inseln)

*Neolatalia banksiana* (Neue Hebriden)*Clytorhynchus pachycephaloides* (Neue Hebriden, Neu Caledonien)

- *hamlini* (Rennell)

*Philentoma pyrrhoptera* (S-Indochina—Malaysia)*Hypothymis helenae* (Philippinen)

- *coelestis* (Philippinen)

*Eutrichomyias rowleyi* (Sanghir—Sangihe)*Terpsiphone atrochalybeia* (Sao Tome)*Eulacestoma nigropectus* (Neuguinea)*Rhagologus leucostigma* (Neuguinea)*Hylocitreus bonensis* (Celebes)*Pachycephala raveni* (Celebes)

- *tenebrosa* (Neuguinea)
- *hypoxantha* (Borneo u. Sarawak)
- *phaionota* (Molukken, Aru- u. kleine westpapuan. Inseln)
- *modesta* (Neuguinea)
- *sulfuriventer* (Celebes)
- *meyeri* (Neuguinea)
- *orpheus* (Timor, Wetter=Wetar)
- *caledonica* (Neu Caledonien)
- *implicata* (Salomonen)
- *nudigula* (Sumbawa, Flores)
- *lorentzi* (Neuguinea)
- *aurea* (Neuguinea)
- Pitohui kirchocephalus* (Neuguinea)
- *incertus* (Neuguinea)
- *cristatus* (Neuguinea)
- *tenebrosus* (Palau)

# Register der wissenschaftlichen und deutschen Vogelnamen

halbfett = Hauptbehandlung im Text

kursiv = Erwähnung in den Listen

Stern = Abbildung

- abbotti, *Coracina* 844  
 abbotti, *Hirundo* 198  
 abbotti, *Luscinia* **375**, 418  
 abbotti, *Malacocincla* 504  
 abbotti, *Trichastoma* 466, **471**, 473, 474, 496\*, 504  
 Abbottornis 321  
 abbreviata, *Poliophtila* 653  
 abditivus, *Manacus* **124**, 128  
 abdominalis, *Eremomela* **631**, 712  
 aberdare, *Cisticola* 848  
 aberrans, *Cisticola* 547, 550, 598, 599  
 (errore sub brachyptera), 601, **602**, 603, 604, 691  
 abietinus, *Phylloscopus* 591, **592**, 610\*, 678  
 Abornis 545, 546, 595, 687, 733  
 — *albigularis* 687  
 Abrosopus 546, 594, 596, 687, 733  
 — *a. albigularis* 547 (*albigularis*), **595**, 687  
 — — *fulvifacies* 547, **595**, 687  
 — *schisticeps* 547, 550, 595  
 — — *flavimentalis* **595**, 687  
 — — *schisticeps* **595**, 687  
 — *superciliaris albigularis* **595**, 686  
 — — *flaviventris* 686  
 — — *salwinensis* 686  
 — — *schwaneri* 550, **595**, 686  
 — — *superciliaris superciliaris* 550, **595**, 686  
 — — *vordermani* 550, **595**, 687  
 abyssinica, *Alcippe* 467, **491**, 538  
 abyssinica, *Cecropis* **184**, 185, 187, 200  
 abyssinica, *Hirundo*, = *Cecropis* 184  
 abyssinicus, *Turdus* **405**, 450  
 acaciae, *Bradornis* 740, 786  
 acaciae, *Turdoides* 480, **485**, 520  
 Acanthis cannabina 494, 603  
 Acanthisitta 68  
 — *chloris* **67**, 67  
 Acanthisittidae **67**, 841  
 Acanthiza 548, 551, 552, **645**, 646, 725—727  
 — *chrysorrhoa* 546, 547, **645**, 646  
 — *Acanthiza chrysorrhoa alexanderi* 728  
 — — *chrysorrhoa* 728  
 — — *multi* 728  
 — — *pallida* 728  
 — — *sandlandi* 728  
 — *ewingi* 646, 727  
 — *inornata* 546, **645**  
 — — *inornata* 726  
 — — *mastersi* 726  
 — *iredalei* 546, **645**, 646  
 — — *hedleyi* 646, 727  
 — — *iredalei* 727  
 — *tenuirostris* 727  
 — *lineata* **645**, 646  
 — — *alberti* 726  
 — — *chandleri* 726  
 — — *clelandi* 726  
 — *lineata* 726  
 — *morgani* 727  
 — *murina* 849  
 — *nana* **646**  
 — — *modesta* 674\*, 725  
 — — *nana* 726  
 — *pusilla* **646**  
 — — *albiventris* 726  
 — — *apicalis* 726  
 — — *bunya* 726  
 — — *diemenensis* 727  
 — — *hamiltoni* 726  
 — — *macularia* 726  
 — — *pusilla* 726  
 — — *pyrrhopygia* 726  
 — — *whitlocki* 726  
 — *reguloides* 546, **646**  
 — — *australis* 727  
 — — *reguloides* 727  
 — — *squamata* 727  
 — *robustirostris* 546, **645**, 646, 727  
 — *uropygialis* 546, **645**  
 — — *augusta* 727  
 — — *uropygialis* 727  
 acanthizoides, *Cettia* 547, 555, **558**, 656

- Acanthopneuste* 546, 593  
 — *borealis* 680  
 — *nitidus viridanus* 682  
 — *trochiloides* 683  
 — *viridana* 682  
*Acanthoptila* 480, 518  
*Acanthornis magnus* 547, 645, 725  
*Accentor* 359  
 — *alpinus* 360  
*accentor*, *Bradypterus* 848  
*accola*, *Elaenia* 73, 86, 117  
*acedis*, *Phyllastrephus* 258, 275  
*acer*, *Tyranniscus* 86, 119  
*Achaetops* 553  
 — *pycnopygius* 547, 552, 574, 666  
*achrustrerus*, *Turdus migratorius* 401\*, 411, 462  
*acredula*, *Phylloscopus* 610\*, 678  
*Acrocephalus* 551, 564, 565, 568, 572, 573, 577, 578, 629, 661, 665  
 — *aedon* 72  
 — *aequinoctialis* 848  
 — *agricola* 566, 567  
 — — *agricola* 566, 567, 662  
 — *brevipennis* 549, 553, 566 (einmal als *brevirostris*), 567, 568 (als *brevirostris*) 662  
 — *hokrae* 566  
 — *aquaticus* 661  
 — *arundinaceus* 568, 569, 571, 663  
 — *arundinaceus* 546, 548 (als *Locustella*), 549, 552, 562\*, 567, 570, 571, 572, 664  
 — *babylonicus* 664  
 — *griseldis* 548 (als *Locustella*), 571, 664  
 — *orientalis* 549, 567, 571, 572, 664  
 — *stentoreus* 663  
 — *zarudnyi* 571, 664  
 — *atypha* 848  
 — *baeticatus* 553  
 — *baeticatus* 549, 570, 663  
 — *cinnamomeus* 549, 569, 663  
 — *hallae* 570, 663  
 — *suahelicus* 549, 569, 663  
 — *bistrigiceps* 548 (als *Locustella*), 549, 562\*, 566, 590, 662  
 — *boeticatus* s. *baeticatus*  
 — *caffer dido* 835  
 — *concinens* 567  
 — *haringtoni* 549, 566, 568, 662  
 — *hokrae* 547, 549, 566, 567, 568, 662  
 — *stevensi* 549, 566, 568, 662  
*Acrocephalus dumetorum* 548, 550, 568, 662  
 — *familiaris* 549, 572, 664  
 — *lusciniia rehsei* 549, 572, 664  
 — *syrinx* 548 (als *Locustella*), 562\*, 566, 571, 664  
 — *orinus* 848  
 — *paludicola* 548, 552, 562\*, 564, 565, 566, 568, 661  
 — *palustris* 549, 552, 568, 569—572, 584, 587, 590, 662  
 — *phragmitis* 661  
 — *schoenobaenus* 206, 547, 552, 564, 565, 566, 568, 584, 586, 590, 661  
 — *scirpaceus* 240, 548 (auch als *Locustella*), 549, 552, 564, 566—571, 573, 587, 589—591, 758  
 — *fuscus* 569, 662  
 — *scirpaceus* 569, 662  
 — *sorghophilus* 848  
 — *stentoreus* 664  
 — *amya* 548, 549, 566, 570, 663  
 — *australis* 548 (als *Locustella*), 549, 552, 570, 664  
 — *brunnescens* 548, 549, 566, 570, 571, 663  
 — *longirostris* 664  
 — *meridionalis* 570, 663  
 — *meyeri* 549, 570, 663  
 — *siebersi* 570, 663  
 — *stentoreus* 549, 567, 570, 663  
 — *streperus* 662  
 — *vaughani* 848  
*Acrochordopus* 71  
 — *burmeisteri* 87, 119, 843  
 — *zeledoni* 843  
*Acropternis orthonyx* 841  
*actia*, *Eremophila* 182  
*Actinodura* 464, 465  
 — *egertoni* 487, 491, 492  
 — *egertoni* 534  
 — *khasiana* 488, 534  
 — *riponi* 488, 534  
 — *morrisoniana* 848  
 — *nipalensis* 847  
 — *ramsayi* 847  
 — *souliei* 848  
 — *waldeni* 848  
*acuticaudatus*, *Anumbius* 30  
*acutipennis*, *Pseudocolopteryx* 113  
*acutirostris*, *Calandrella* 157, 173  
*adamauae*, *Saxicola* 388, 432  
*adamsi*, *Calandrella* 157, 173

- adamsi, Nesomimus 350, 355  
 addita, Rhinomys 849  
 Adelura 380, 424  
 adusta, Eremophila 182  
 adusta, Muscicapa 735—737, 749, 793, 794  
 adusta, Roraimia 15, 30  
 adusta, Synallaxis 15  
 Aechmolophus mexicanus 79, 105  
 Aedenopsis 371, 415  
 Aedon 413  
 aedon, Acrocephalus 72  
 aedon, Arundinax 72  
 aedon, Phragmaticola 72, 547, 552, 562\*,  
 564, 577, 661  
 aedon, Troglodytes 328, 329, 331, 333,  
 345—347, 555  
 aegithaloides, Leptasthenura 23  
 Aegithalos caudatus 615, 762  
 Aegithina 282  
 — lafresnayei innotata 283, 285  
 — nigrolutea 285  
 — tiphia 283  
 — — aequanimis 285  
 — — deignani 285  
 — — horiopterus 282, 285  
 — — humei 285  
 — — multicolor 285  
 — — scapularis 282, 285  
 — — septentrionalis 285  
 — — tiphia 282, 285  
 — — viridis 285  
 — v. viridissima 285  
 Aegithocichla 445  
 aegra, Oenanthe 392, 438  
 aemodium (für oemodium), Conostoma 495  
 aeneus, Tangavius 95, 341  
 aenigma, Idioptilon 842  
 aenigma, Sapayoa 843  
 aenobarbus, Pteruthius 486, 487, 533  
 aenobarbus, Pterythius 490  
 aequalis, Stelgidopteryx 194  
 aequanimis, Aegithina 285  
 aequatorialis, Megabyas 763, 806  
 aequatorialis, Sheppardia 846  
 aequatorialis, Urolestes 314  
 aequatorialis, Xiphorhynchus 17  
 aequinoctialis, Acrocephalus 848  
 aeralatus, Pteruthius 533  
 aestigma, Muscicapula 744, 789  
 aestuarinus, Cistothorus 339  
 aethiopica, Hirundo 191, 199  
 aethiopicus, Laniarius 833  
 aethiops, Myrmecocichla 389, 434  
 aethiops, Saxicola 368, 433  
 aethiops, Thamnophilus 36, 47  
 Aethopyga mystacalis 597  
 Aethorhynchus 283  
 afer, Nilas 289, 291, 307, 308  
 afer, Sphenoeacus 548, 574, 666  
 affine, Malacopteron 847  
 affinis, Asthenes 27  
 affinis, Batis 764, 807, 836  
 affinis, Campylorhynchus 334  
 affinis, Corvinella 297, 314  
 affinis, Dryoscopus 845  
 affinis, Elainea 117  
 affinis, Empidonax 841  
 affinis, Eremopterix 151, 170  
 affinis, Eucichla 59, 60, 64  
 affinis, Garrulax 465, 484, 531  
 affinis, Gerygone 648, 730  
 affinis, Hypsipetes 262, 278  
 affinis, Lepidocolaptes 18, 825  
 affinis, Mirafra 149, 167  
 affinis, Phylloscopus 376, 546, 547, 553,  
 592, 593, 680  
 affinis, Prinia 549, 618, 619, 620, 621, 703  
 affinis, Rhyacornis 382, 426  
 affinis, Seicercus 685, 686  
 affinis, Suiriri 86, 117  
 affinis, Sylvia 583, 672, 677  
 affinis, Tephrodornis 241, 248  
 affinis, Tersiphone 816  
 affinis, Turdoides 521  
 afra, Afrotis 142  
 afraoides, Afrotis 142  
 africana, Luscinia 374, 417  
 africana, Mirafra 145, 148, 166, 224\*, 831  
 africanoides, Mirafra 149, 167, 224\*  
 africanus, Sphenoeacus 666  
 Afrotis afra afraoides 142  
 agile, Dicaeum 632  
 agilis, Uromyias 842  
 aglae, Minla 534  
 aglaiae, Platypsaris 132, 138, 640  
 agnathus, Furnarius 22  
 agraphia, Uromyias 842  
 agricola, Acrocephalus 549, 553, 566, 567,  
 662  
 Agriornis 71, 74  
 — albicauda 841  
 — livida 74  
 — — livida 88  
 — microptera andecola 88  
 — montana intermedia 88  
 — — leucura 88

- Agriornis montana maritima 88  
 — — solitaria 74, 88  
 Agrobates 163, 366, 414, 546  
 aguimp, Motacilla 205, 208, 222, 225\*  
 aidabranus (richtig aldaabranus), Nesillās 668  
 ajax, Cinclosoma 847  
 akahige, Erithacus 366  
 akahige, Luscinia 363, 366, 373, 416  
 akeleyi, Ammomanes 153, 171  
 Alaemon 144, 145, 151, 156, 157, 160, 209  
 — alaudipes 145, 153  
 — — alaudipes 171  
 — — desertorum 171  
 — — doriae 171  
 — hamertoni tertia 831, 832  
 — semitorquata 168  
 alaschanicus, Phoenicurus 846  
 alascensis, Motacilla 220  
 alascensis, Troglodytes 343  
 Alauda 144, 151, 154, 157, 163, 302, 370, 467, 487  
 — arvensis 145, 147, 149, 155, 158, 159, 161, 162, 211, 212, 216, 217  
 — — arvensis 145, 160, 161, 178  
 — cantarella 160, 178, 832  
 — cinerascens 160, 179  
 — — dulcivox 160, 179  
 — — guttata 179  
 — — harterti 178  
 — — intermedia 179  
 — — japonica 161, 179  
 — — kibortii 179  
 — — leiopus 179  
 — — lönnbergi 179  
 — — lunata 832  
 — — nigrescens 179  
 — — pekinensis 161, 179  
 — — sierrae 178  
 — — gulgula 161  
 — — albigula (richtig Eremophila alpestris alb.) 180  
 — — australis 161, 180  
 — — balcanica (wie vor) 180  
 — — coelivox 161, 180  
 — — diluta (richtig Eremophila alpestris dil.) 181  
 — — flava (richtig Eremophila alpestris bale.) 180  
 — — gulgula 161, 180  
 — — herberti 161, 180  
 — — inconspicua 161, 179  
 — — inopinata 161, 179  
 Alauda gulgula lhamarum 161, 179  
 — — penicillata (richtig Eremophila alpestris pen.) 180  
 — — sala 180  
 — — wattersi 180, 224\*  
 — — weigoldi 161, 180  
 — starki 832  
 — tartarica 172  
 Alaudidae 144, 205, 206, 208, 210, 255, 290, 300, 325, 331, 379, 474, 581, 832, 844  
 alaudina, Coryphistera 9, 30  
 alaudipes, Alaemon 145, 153, 171  
 Alaudula 173  
 alba, Motacilla 149, 151, 152, 157, 205, 206, 207, 208, 209, 211—213, 215—217, 221, 238, 256, 295, 323, 370, 563, 570, 572, 573, 587, 758  
 alba, Procnias 844  
 alberti, Acanthiza 726  
 alberti, Menura 142  
 alberti, Prionops 845  
 albescens, Certhilauda 145, 150, 153, 169  
 albescens, Synallaxis 8, 12, 25, 125  
 albicans, Cercomela 368, 386, 430  
 albicans, Troglodytes 346  
 albicapilla, Cossypha 378, 422  
 albicapilla, Cranioleuca 838  
 albicauda, Agriornis 841  
 albicauda, Elminia 769, 812  
 albicauda, Mirafra 147, 165,  
 albicauda, Rhipidura 805  
 albicaudata, Eumyias 674\*, 737, 748, 793  
 albiceps, Cranioleuca 838  
 albiceps, Elaenia 85, 115  
 albiceps, Psalidoprocnis 185, 204  
 albicilius, Campylorhynchus 334  
 albicilla, Ficedula 743, 788  
 albicilla, Mohoua 650, 732  
 albicollis, Brachypteryx 369, 412  
 albicollis, Cinclus 326  
 albicollis, Ficedula 674\*, 734, 737, 742, 788  
 albicollis, Legatus 78, 98  
 albicollis, Nyctidromus 133  
 albicollis, Rhipidura 737, 804  
 albicollis, Saxicola 434  
 albicollis, Scelorchilus 57  
 albicollis, Turdus 366, 367, 401\*, 407, 411, 461  
 albicollis, Xiphocolaptes 16, 837  
 albifacies, Todiostrostrum 842  
 albifacies, Tregellasia 734, 755, 798  
 albifrons, Amblyospiza 82  
 albifrons, Ephthianura 191 (als Ephthianura), 547, 651, 732

- albifrons, *Eremopterix* 146, **151**, 170  
 albifrons, *Miro* 801  
 albifrons, *Pericrocotus* **239**, 246  
 albifrons, *Petrochelidon* 202  
 albifrons, *Pithys* 826, 827, 840  
 albifrons, *Platysteira* 850  
 albifrons, *Muscisaxicola* **74**, 89  
 albifrons, *Myrmecocichla* 362, **389**, 434  
 albifrons, *Salpinctes* 338  
 albifrontata, *Rhipidura* 803  
 albigula, *Alauda*, errore pro *Eremophila* 180  
 albigula, *Eremophila* 145, **162**, 180  
 albigula, *Grallaria* 840  
 albigula, *Myrmotherula* 826, 827  
 albigula, *Upucerthia* 825  
 albigularis, *Abornis* 687  
 albigularis, *Abroscopus* 547 (recte *albo-*  
*gularis*), **595**, 687  
 albigularis, *Empidonax* 828  
 albigularis, *Eremomela* **631**, 713  
 albigularis, *Furnarius* 21  
 albigularis, *Gerygone* 729  
 albigularis, *Hirundo* **189**, 199  
 albigularis, *Phyllastrephus* **259**, 276  
 albigularis, *Rhinomyias* **747**, 792  
 albigularis, *Saxicola* 424  
 albigularis, *Sclerurus* 8, 11, 32  
 albigularis, *Synallaxis* 837  
 albigularis, *Tregellasia* 735, **755**, 798  
 albilinea, *Tachycineta* 192  
 albilineata, *Alcippe* 535  
 albilora, *Muscisaxicola* **74**, 89  
 albiloris, *Calamanthus* 722  
 albiloris, *Grallaria* 54  
 albiloris, *Polioptila* 653  
 albinucha, *Thryothorus* 342  
 albinucha, *Xenopsaris* **84**, 114, 126  
 albipectus, *Trichastoma* 847, jetzt sub *cleaveri*  
 albipectus, *Thryophilus* 343  
 albipectus, *Thryothorus* 329, **332**, 343  
 albiscapa, *Rhipidura* **763**, 805  
 albispecularis, *Heteromyias* **734**, **761**, 762, 802  
 albiatriata, *Sylvia* **589**, 676  
 albiventer, *Fluvicola* **75**, 92  
 albiventer, *Pnoepyga* 467, **475**, 511  
 albiventer, *Tachycineta* 186, 192  
 albiventre, *Pellorneum* 190, 352, 466, 469,  
**470**, 496\*, 503  
 albiventris, *Acanthiza* 726  
 albiventris, *Cettia* 547, **558**, 656  
 albiventris, *Cinclodes* 21  
 albiventris, *Copsychus* **379**, 423  
 albiventris, *Monarcha* **766**, 810  
 albiventris, *Myiagra* 734, **756**, 799  
 albiventris, *Platypsaris* 138  
 albiventris, *Polioptila* 653  
 albiventris, *Ramphocaenus* 553, **554**, 652  
 albiventris, *Trochocercus* 735, **769**, 812  
 albiventris, *Turdus* 401\*, 407, **410**, 457  
 albivertex, *Elaenia* 116  
 albocapilla, *Cranioleuca* 830  
 albocinctus, *Turdus* **406**, 407, 451  
 albofasciata, *Certhilauda* 145, **151**, 169, 831  
 albofrontata, *Gerygone* **649**, 731  
 albogriseus, *Pachyrhamphus* 844  
 albugulare, *Malacopteron* 464 (als *Tricha-*  
*stoma*), **473**, 505  
 albugulare, *Trichastoma* s. a., *Malacopteron*  
 albugularis, *Abroscopus* 547 (errore *albi-*  
*gularis*), **595**, 687  
 albugularis, *Contopus* 841  
 albugularis, *Dumetia* 477, **478**, 515  
 albugularis, *Furnarius* 21  
 albugularis, *Garrulax* 348, 382, 465, 466,  
**483**, 497\*, 523  
 albugularis, *Pomatorhinus* 509  
 albugularis, *Prinia* **625**, 707  
 albo-gularis, *Pygarrhichas* 32  
 albugularis, *Rhipidura* 804  
 albugularis, *Tregellasia*, s. *albigularis*  
 albugularis, *Tyrannus* **77**, 94  
 alboides, *Motacilla* 221  
 albolimbata, *Rhipidura* 849  
 albolimbatus, *Megalurus* **580**, 669  
 albolineatus, *Lepidocolaptes* 837  
 alboniger, *Oenanthe* **392**, 438  
 albonotata, *Poecilodryas* 849  
 albonotata, *Saxicola* 433  
 albonotatus, *Crociast* 488, **491**, 538  
 albonotatus, *Trochocercus* 734, **768**, 812  
 alboscapularis s. *albosuperciliaris*, *Rhopo-*  
*philus*  
 alboscapulatus, *Malurus* 849  
 albospecularis, *Copsychus* **379**, 423  
 albospecularis, *Phylloscopus* 553  
     s. *albosuperciliaris*, *Seicercus*  
*albosuperciliaris*, *Garrulax* 466, 529  
*albosuperciliaris*, *Rhopophilus* 549 (als *albo-*  
*scapularis*), **561**, 659  
*albosuperciliaris*, *Seicercus* 585 (als *albo-*  
*specularis*), 686  
 Alcidae 381  
*Alcippe* 191, 464, 465, 473, 490, 555  
   — *abyssinica* 467, **491**, 538  
   — *atriceps* 467, **491**, 538  
   — *brunnea* 464, 465, **489**

- Alcippe brunnea brunnea* 489, 537  
 — — *dubia* 536  
 — — *genestieri* 536  
 — — *intermedia* 536  
 — — *mandellii* 489, 536  
 — — *superciliaris* 537  
 — *brunneicauda* 848  
 — *castaneiceps* 488  
 — — *castaneiceps* 535  
 — — *wagstaffei* 535  
 — *chrysotis* 465, 488  
 — — *albilineata* 535  
 — — *chrysotis* 535  
 — *cinerea* 467, 488, 535  
 — *cinereiceps formosana* 489, 536  
 — — *guttaticollis* 489, 536  
 — *m. melanotis* (statt *Pteruthius*) 467  
 — *morrisonia fraterculus* 538  
 — — *hueti* 538  
 — — *morrisonia* 497\*, 538  
 — *nigrifrons* 515  
 — *nipalensis* 381, 465, 489, 490  
 — — *commoda* 538  
 — — *nipalensis* 467, 537, 538  
 — — *stanfordi* 538  
 — *p. peracensis* 537  
 — *poioicephala* 490, 555  
 — — *brucei* 467 (als *poioicephalus*), 537  
 — — *davisoni* 537  
 — — *fusca* 537  
 — — *haringtoniae* 537  
 — — *karenni* 537  
 — — *phayrei* 537  
 — — *poioicephala* 489, 537  
 — *pyrrhoptera* 474, 486, 487, 489, 490, 537  
 — *ruficapilla* 848  
 — *rufogularis* 464, 465, 489  
 — — *collaris* 536  
 — — *major* 536  
 — — *rufogularis* 536  
 — *solitaria* 490, 537  
 — *striaticollis* 848  
 — *variegaticeps* 848  
 — *vinipectus* 489  
 — — *chumbiensis* 488, 535  
 — — *kangrae* 535  
 — — *ripponi* 489, 536  
 — — *vinipectus* 467, 488, 535  
*Alcurus* 249, 251, 265  
*aldabranus*, *Nesillas* 550, 578, (als *aidabranus*) 668  
*alecto*, *Monarcha* 736, 737, 757, 766, 767, 810  
*alecto*, *Piezorhynchus* 810  
*Alectrurus* 91  
 — *risora* 75  
 — *tricolor* 75, 91, 841  
*Alethe* 377, 421, 541  
 — *choloensis* 364, 379  
 — — *choloensis* 422  
 — *diademata* 364  
 — — *castanea* 257, 368, 371, 378, 422, (als *A. c.*) 472  
 — *fuelleborni* 846  
 — *lowei* 846  
 — *montana* 846  
 — *poliocephala* 846  
 — *poliophrys* 846  
*alexanderi*, *Acanthiza* 728  
*alexanderi*, *Camaroptera* 546, 553, 630, 712  
*alexinae*, *Schoenicola* 561, 659  
*alfredi*, *Bradypterus* 848  
*alfredi*, *Phyllastrephus* 259, 275  
*algeriensis*, *Ammomanes* 145, 152, 153, 159, 170  
*algeriensis*, *Lanius* 293, 303, 317, 318  
*algira*, *Turdus* 452  
*algoensis*, *Mirafra* 167  
*aliciae*, *Hylocichla* 447  
*alisteri*, *Cinclosoma* 501  
*alisteri*, *Megalurus* 550, 579, 580, 669  
*alisteri*, *Rhipidura* 763, 805  
*alius*, *Malaconotus* 845  
*alixii*, *Clytoctantes* 839  
*alleni*, *Grallaria* 840  
*Allenia* 348  
 — *fusca* 337\*, 348, 352, 357  
 — *montana* 352  
*Allocotopterus deliciosus* 830  
*almae*, *Catharus* 448  
*alnorum*, *Empidonax* 105  
*Alophoixus* 262, 278  
*alpestris*, *Eremophila* 145, 152, 161, 162, 181—183, 209, 224\*, 298, 561, 760  
*alpestris*, *Turdus* 406, 452  
*alphonsianus*, *Paradoxornis* 464, 465, 495, 498, 543  
*alpina*, *Muscisaxicola* 74, 89  
*alpinus*, *Accentor* 360  
*alpinus*, *Seicercus* 595, 685  
*alpinus*, *Spizitornis* 842  
*Alseonax* 741, 748, 749 (auch als *Alsonax*), 750, 751, 793—796  
 — *cinereus* 796  
*Alseonax flavipes* 796  
 — *minus neumannianus* 793



- Alsonax (richtig Alseonax) 749  
 altaica, Eremophila 181  
 altera, Rhipidura 805  
 althaea, Sylvia 548, 549, **583**, 672  
 alticola, Catharus 447  
 alticola, Certhilauda 169  
 altirostris, Galerida 176  
 altirostris, Moupinia **480**, 517, 518  
 altirostris, Turdoides 847  
 altirostris, Xiphorhynchus 10, 17  
 amabile, Trichastoma 466, **471**, 496\*, 504  
 amabilis, Cotinga 843  
 amabilis, Malurus 547, **638**, 719  
 amabilis, Muscicapa s. M. amabilis  
 amalia, Gerygone **649**, 731  
 Amalocichla 469  
 — incerta 368, 468  
 — — brevicauda 368, **399**, 445  
 — sclateriana 847  
 amami, Turdus 445  
 amami, Zoothera (als Turdus) 445  
 amaurocephalus, Leptopogon 73, 119, 829  
 amaurochalinus, Turdus 459  
 Amaurochila bocagei 849  
 Amaurodryas vittata 735, 736, 753, 757, 762  
 — — kingi **759**, 801  
 — — vittata **759**, 801  
 amaurotis, Anabacerthia 838  
 amaurotis, Hypsipetes **263**, 264, 279  
 amaouroua, Melocichla **574**, 667  
 amazona, Pipromorpha 120  
 amazonicus, Thamnophilus 34, **36**, 47  
 amazonicus, Thryothorus 328, 341  
 ambiens, Hirundo 198  
 ambigua, Cisticola 546, 549, 550, **607**, 695  
 ambigua, Myrmotherula 839  
 ambigua, Stachyris 464, 465, 467, 476, **477**,  
 513  
 ambiguus, Thamnophilus 47  
 Amblyospiza albifrons unicolor 82  
 Ameisenvögel **33**, 45, 95\*  
 ameliae, Macronyx 205, **209**, 223  
 amicornum, Turdus **405**, 452  
 Ammern 471, 472, 493  
 Ammonanes 144, **152**, 158, 160, 163, 563  
 — burrus 151, **153**, 171  
 — cincturus 831  
 — — arenicolor 146, **152**, 170  
 — deserti akeleyi **153**, 171  
 — — algeriensis 145, **152**, 153, 159, 170  
 — — coxi **153**, 171  
 — — deserti **153**, 171  
 — — fraterculus 150, **153**, 171  
 Ammonanes deserti isabellina **153**, 171  
 — — mya **145**, **153**, 171  
 — — phoenicuroides **153**, 171  
 — d. dunni 831, 832  
 — grayi 145  
 — — grayi **153**, 171  
 — phoenicurus 153  
 — — phoenicurus **152**, 170  
 — — testaceus 170  
 amoenissima, Polioptila 652  
 amoenus, Copsychus **379**, 423  
 amoenus, Phylloscopus 848  
 amoenus, Turdus 457  
 ampelinus, Hypocolius **324**, 574, 581  
 Ampelioides tschudii 843  
 Ampelion 125, 126, 134  
 — cucullatus **126**, 136  
 — melanocephalus 843  
 — rubrocristatus 843  
 — rufaxilla 843  
 — sclateri 843  
 — stresemanni 843  
 amphichroa, Newtonia 849  
 amphilecta, Cisticola 548, 550, **605**, 693  
 amphileuca, Saxicola 436  
 Amsel (Turdus merula) 238, 288, 294, 296,  
 349, 379, 389, 397, 398, 403—405, 407,  
 408, 622  
 amyae, Acrocephalus 548, 549, 566, **570**, 663  
 Amytis 546, 639  
 — macrurus 721  
 Amytornis 546  
 — dorotheae 547, **640**, 721  
 — goyderi **640**, 721  
 — housel 849  
 — purnelli 849  
 — striatus 639  
 — — barbatus 547, **639**, 721  
 — — merretsyi 721  
 — — oweni **639**, 721  
 — — striatus 547, **639**, 721  
 — — whitei 547, **639**, 721  
 — textilis modestus 547, **639**, 721  
 — — textilis 547, **639**, 721  
 — woodwardi 721, 722, 835  
 Anabacerthia 8  
 — amaurotis 839  
 — striaticollis 11, 838  
 — — venezuelana 30  
 — temporalis 838  
 — variegaticeps 838  
 anabatina, Dendrocincla 16  
 anabatinus, Thamnistes 839

- Anabazenops fuscus* 838  
*anabelae*, *Sialia* 427  
*Anaeretes* 113  
*Anairetes* 70, 84, 113,  
*analís*, *Coracina* 844  
*analís*, *Formicarius* 33, 42, 43, 52, 53, 826,  
 827  
*analís*, *Pycnonotus* 254, 270  
*analogá*, *Meliphaga* 757  
*Anatidae* 746  
*anchietae*, *Tchagra* 289 (als *australis*), 292,  
 308  
*Ancistrops strigilatus* 838  
*anda*, *Colluricincla* 781, 823  
*andaecola*, *Upucerthia* 837  
*andamanensis*, *Copsychus* 422  
*andamanensis*, *Zoothera* 400\*, 442  
*andapae*, *Phyllastrephus* 276  
*andecola*, *Agriornis* 88  
*andecola*, *Petrochelidon* 844  
*anderssoni*, *Calandrella* 156, 173  
*anderssoni*, *Ptyonoprogne* 186, 197  
*andicola*, *Grallaria* 840  
*andicola*, *Leptasthenura* 837  
*andina*, *Hymenops* 92  
*andrei*, *Dysithamnus* 34  
*andrei*, *Taeniotriccus* 842  
*andromedae*, *Zoothera* 398, 444  
*Andropadus* 249, 255, 256, 271, 274  
*Androphobus* 463  
 — *viridis* 847  
*anerythra*, *Pitta* 62, 65  
*angelica*, *Prionops recte angolica* 307  
*anglorum*, *Regulus* 548, 635, 716  
*angolensis*, *Cisticola* 546, 547, 550, 607, 695  
*angolensis*, *Dryoscopus* 845  
*angolensis*, *Hirundo* 198  
*angolensis*, *Mirafra* 844  
*angolensis*, *Monticola* 365, 395, 440  
*angolensis*, *Pitta* 59, 61, 65  
*angolica*, *Prionops* 290, 307  
*anguitimens*, *Eurocephalus* 290, 307, 324,  
 581  
*angusticauda*, *Cisticola* 547, 608, 696  
*angustirostris*, *Lepidocolaptes* 17, 18  
*angustirostris*, *Phylloscartes* 112  
*angustirostris*, *Phytotoma* 140  
*angustirostris*, *Sayornis* 91  
*ani*, *Crotophaga* 44  
*annae*, *Leptopterus* 320  
*annae*, *Psamathia* 547, 558, 656  
*annamarulae*, *Melaenornis* 849  
*annectens*, *Heterophasia* 491, 539  
*annumbi*, *Anumbius* 30  
*anomala*, *Cossypha* 363, 377, 421  
*anonyma*, *Cisticola* 549, 550, 552, 602, 691  
*Anorthura* 343, 345  
*ansorgei*, *Cisticola* 550, 608, 692  
*ansorgei*, *Cossypha* 377, 421  
*ansorgei*, *Pycnonotus* 845  
*ansorgei*, *Telophorus* 312  
*antarctica*, *Geositta* 19  
*antarcticus*, *Anthus* 844  
*antarcticus*, *Cinclodes* 20  
*antelius*, *Mimus* 354  
*Anthipes* 735  
 — *moniliger leucops* 737, 743, 789  
 — — *moniliger* 743, 789  
 — *solitaria* 849  
*Anthoicichla* 64  
 — *phayrei* 59 (als *Anthocinclá phayrii*), 64  
*Anthocinclá* s. *Anthoicichla*  
*anthoides*, *Asthenes* 28  
*anthonyi*, *Lanius* 301, 317  
*Anthornis* 650  
*anthracinus*, *Knipolegus* 92  
*anthracinus*, *Turdus* 410, 457  
*Anthus* 75, 158, 205, 209, 210, 212, 214, 249,  
 464, 471  
 — *antarcticus* 844  
 — *b. berthelotii* 213, 227  
 — — *madeirensis* 213, 227  
 — *b. bogotensis* 230  
 — *brachyurus* 210, 214  
 — — *brachyurus* 214, 228  
 — — *leggei* 205, 214  
 — *c. caffer* 214, 228  
 — *campestris* 210–213, 216, 217, 370, 470  
 — — *campestris* 205, 212, 227  
 — — *griseus* 213, 227  
 — *cervinus* 205, 216, 229  
 — *chacoensis* 844  
 — *chii* 217, 230  
 — *chloris* 218, 230  
 — *correndera* 75  
 — — *chilensis* 218, 230  
 — — *correndera* 217, 230  
 — — *grayi* 218, 230  
 — *crenatus* 218, 230  
 — *f. furcatus* 217, 229  
 — *godlewskii* 211, 213, 226, 844  
 — *gustavi* 205, 216  
 — — *gustavi* 228  
 — *gutturalis* 844  
 — *hellmayri brasilianus* 217, 230  
 — *hodgsoni* 205

- Anthus hodgsoni berezowskii* 228  
 — — *hodgsoni* 215, 228  
 — — *yunnanensis* 228  
 — *l. leucophrys* 212, 227  
 — — *zenkeri* 226  
 — *lineiventris* 218, 230  
 — *l. lutescens* 217, 230  
 — — *parvus* 217, 225\*, 230  
 — *maculatus* 215, 228  
 — *melindae* 844  
 — *nattereri* 218, 230  
 — *nicholsoni* 213, 227  
 — *nilghiriensis* 215, 228  
 — *novaeeseelandiae* 210, 211  
 — — *australis* 212, 226  
 — — *bilbali* 226  
 — — *bistriatus* 226  
 — — *bocagei*, *bocagii* 205, 212, 223  
 — — *centralasiae* 211, 226  
 — — *cinnamomeus* 210, 211, 213, 214, 223  
 — — *dauricus* 223  
 — — *lacuum* 210, 211  
 — — *lichenya* 211, 223  
 — — *malayensis* 212, 226  
 — — *novaeeseelandiae* 212, 226  
 — — *raalteni* 210, 211, 213, 223  
 — — *richardi* 205, 211, 212, 223, 226  
 — — *rogersi* 226  
 — — *rufuloides* 211, 223  
 — — *rufulus* 210, 211, 212—214, 216, 226  
 — — *sinensis* 211, 223, 226  
 — — *steindachneri* 212, 226  
 — — *striolatus* 211, 214, 226  
 — — *subaustralis* 226  
 — — *thermophilus* 211, 226  
 — — *waitei* 211, 226  
 — *pallidiventris* 844  
 — *pratensis* 205, 211, 213, 215, 216, 217, 218, 223, 330  
 — — *pratensis* 220  
 — *pyrrhonotus* 212, 227  
 — *richardi thermophilus* 226  
 — *roseatus* 216, 229  
 — *rufogularis* 216, 229  
 — *rufulus cinnamomeus* 210, 211, 214, 226  
 — *rufus* 217, 230  
 — *similis captus* 213, 227  
 — — *cockburniae* 214, 227  
 — — *decapatus* 213, 227  
 — — *hararensis* 213, 214, 217 (als *sordidus*), 227  
 — — *similis jerdoni* 205, 213, 227  
 — — *nyassae* 213, 227  
 — — *similis* 214, 227  
 — *sokokensis* 844  
 — *sordidus* 213, 217, 227  
 — *spinoletta* 216, 217, 230, 284, 471  
 — — *blakistoni* 229  
 — — *coutellii* 229  
 — — *kleinschmidti* 229  
 — — *littoralis* 205, 229  
 — — *pennsylvanicus* 229  
 — — *petrosus* 216, 229  
 — — *rubescens* 216, 229  
 — — *spinoletta* 229  
 — *spraguei* 217, 229  
 — *sylvanus* 205, 217, 229  
 — *trivialis* 205, 210, 212, 214, 215—217, 381, 490, 577, 579, 651  
 — — *haringtoni* 228  
 — — *sibiricus* 228  
 — — *trivialis* 225\*, 228  
 — *vaalensis goodsoni* 212, 227  
 — — *saphiroi* 832, 833  
*Antichromus* 292, 303  
*antillarum*, *Myiarchus* 102  
*antillarum*, *Mimus* 353  
*Antilophia* 829  
 — *galeata* 123, 128  
*antinorii*, *Cisticola* 547, 601, 690  
*antinorii*, *Lanius* 304, 318  
*antinorii*, *Psaldoprocne* 844  
*antisimensis*, *Cranioleuca* 838  
*Anumbius* 9, 14  
 — *acuticaudatus* 30  
 — *annumbi* 30  
*Anuropsis* 471, 504  
*Apalis* 546, 549, 551, 626, 628  
 — *b. binotata* 550, 627, 709  
 — *chariessa* 709  
 — — *macphersoni* 549, 627, 709  
 — *chirindensis* 848  
 — *cinerea brunneiceps* 626, 628, 710  
 — *cinerea* 550, 627, 710  
 — *flavida* 627  
 — — *flavida* 549, 553  
 — — *flaviventris* (s. *A. thoracica*) 549  
 — — *flavocincta* 627, 709  
 — — *florisuga* 627, 710  
 — — *golzi* 549, 627, 709  
 — — *malensis* 627, 709  
 — — *neglecta* 627, 709  
 — — *tenerrima* 627, 709  
 — — *viridiceps* 627, 709

- Apalis griseiceps* 626, 708  
 — *jacksoni* 549, 627, 709  
 — *karamojae* 848  
 — *melanocephala fuliginosa* 549, 628, 710  
 — *nigriceps* 848  
 — *ocularia* 617  
 — *porphyrolaema* 848  
 — *pulchella* 549, 628, 710  
 — *p. pulchra* 549, 626, 708  
 — *ruddi* 550, 627, 709  
 — *rufifrons erlangeri* 549, 710  
 — — *rufifrons* 710  
 — — *smithii* 627, 628, 710  
 — *rufogularis* 848  
 — *sharpii* 848  
 — *thoracica* 617  
 — — *capensis* 626, 627, 708  
 — — *claudei* 626, 708  
 — — *flavigularis* 626, 708  
 — — *flaviventris* 549 (errore sub *flavida*), 626, 627, 708  
 — — *griseiceps* 626, 708  
 — — *griseopyga* 626, 627, 708  
 — — *murina* 550, 626, 708  
 — — *rhodesiae* 626, 627, 708  
 — — *spelonkensis* 550  
 — — *thoracica* 550, 626, 708  
 — — *venusta* 626, 627, 708  
 — — *youngi* 626, 708  
*apetzii*, *Calandrella* 156, 157, 174  
*Aphanotriccus audax* 841  
 — *capitalis* 841  
*Aphelocephala* 545, 546, 550, 736  
 — *leucopsis* 646  
 — — *castaneiventris* 646, 728  
 — — *leucopsis* 646, 728  
 — — *pallida* 646, 728  
 — — *whitei* 646, 728  
 — *nigricincta* 548 (als *nigrocincta*), 646, 647, 728  
 — *pectoralis* 849  
*Aphrastura* 8—10  
 — *masafueriae* 12, 23, 837  
 — *spinicauda fulva* 23  
 — — *spinicauda* 23  
*apiata*, *Mirafra* 145, 149, 167  
*apicalis*, *Acanthiza* 726  
*apicalis*, *Myiarchus* 841  
*Aplonis* 482  
*apolinari*, *Cistothorus* 846  
*Apolochelidon* 184  
 — *fucata* 193, 194  
*apperti*, *Phyllastrephus* 845  
*Aptenodytes* 13  
*Apus caffer* 187  
*aquatica*, *Muscicapa* 749, 793  
*aquatica*, *Sayornis* 91  
*aquaticus*, *Acrocephalus* 661  
*aquaticus*, *Cinclus* 325, 326  
*aquilonalis*, *Turdus* 367, 459  
*Arachnothera magna* 773, 777  
*aradus*, *Cyphorhinus* 846  
*araguayae*, *Serpophaga* 842  
*arbores*, *Lullula* 121, 145—148, 152, 153, 158, 159, 160, 161, 162, 178  
*archboldi*, *Newtonia* 849  
*archboldi*, *Petroica* 849  
*archeri*, *Cossypha* 846  
*archeri*, *Heteromirafra* 150, 168, 832  
*arctica*, *Sialia* 427  
*arcticincta*, *Hirundo* 198  
*arctica*, *Eremophila* 181  
*arcuata*, *Pipreola* 843  
*arcuata*, *Pitta* 59, 62, 65  
*ardesiaca*, *Conopophaga* 840  
*ardesiaca*, *Melaenornis* 738, 784  
*ardesiaca*, *Rhopornis* 839  
*ardesiacus*, *Cinclus* 324  
*ardesiacus*, *Dysithamnus* 37, 48  
*ardosiacus*, *Turdus* 457  
*arduennus*, *Prunella* 361  
*arenaceus*, *Mimus* 354  
*arenarum*, *Sublegatus* 117, 829  
*arenicola*, *Galerida* 176  
*arenicola*, *Toxostoma* 348, 357  
*arenicolor*, *Ammomanes* 146, 152, 170  
*arequipae*, *Asthenes* 13, 28  
*arfakianus*, *Sericornis* 849  
*Argaleocichla* 259, 276  
*argentalis*, *Leiothrix* 466, 485, 497\*, 532  
*argentea*, *Apalis*, sub *karamojae*  
*argentifrons*, *Scytalopus* 841  
*argentina*, *Melanopareia* 56, 58  
*argentina*, *Pseudoseisura* 30  
*argentina*, *Synallaxis* 8, 58  
*Argya* 14, 465, 480, 519, 520  
 — *chalybea* 519  
*aridicola*, *Parisoma* 633, 634, 716  
*aridula*, *Cisticola* 547, 614, 699  
*ariel*, *Petrochelidon* 184, 185, 190, 191, 203  
*Arizelocichla* 249, 255, 256, 271, 274  
*armandii*, *Phylloscopus* 547, 593, 680  
*armena*, *Tchagra* 309  
*armiti*, *Heteromyias* 761, 802  
*arnotti*, *Myrmecocichla* 362, 389, 434  
*aroyae*, *Thamnophilus* 839  
*arquata*, *Cichladusa* 362, 364, 368, 378, 422

- Arremonops 14  
   — personatus 288  
 Arrenga 396, 441  
   — cyanea 441  
 Arses 735, 767  
   — candidior 811  
   — kaupi 767, 811  
   — lorealis 767, 811  
   — telescopthalmus aruensis 767, 811  
   — — harterti 767, 811  
   — — lauterbachii 767, 811  
 arsinoe, Pycnonotus 269  
 Artamia bicolor 321  
 Artamides 232, 242  
 Artamus cyanopterus 241, 774  
   — fuscus 240  
   — superciliosus 163, 288, 302, 761  
 artemisiae, Molothrus 104  
 arthuri, Turdus 459  
 Artisornis metopias 848  
   — moreaui 848  
 Artomyias fuliginosa, jetzt Muscicapa in-  
   fuscata  
   aruensis, Arses 767, 811  
   aruensis, Coracina 243  
 arundinaceus, Acrocephalus 546, 548 (als  
   Locustella), 549, 552, 562\*, 567, 570,  
   571, 572, 663, 664  
 arundinaceus, Locustella s. Acrocephalus  
 Arundinax 546, 564, 661  
   — aedon 72  
   — Arundinicola 69, 70  
   — leucocephala 73, 75, 92  
 arvensis, Alauda 145, 147, 149, 155, 158, 159,  
   160, 161, 162, 178, 179, 211, 212, 216, 217,  
   832  
 arvulus, Nesomimus 350, 355  
 Ashbyia lovensis 547, 651, 732  
 ashbyi, Pomatostomus 474, 509  
 ashbyi, Sericornis 644, 725  
 assamense, Trichastoma 470, 471, 503  
 assamensis, Drymocapthus 503  
 assamensis, Garrulax 527  
 assamensis, Phylloscopus 684  
 assamica, Mirafra 149, 150, 167  
 assamica, Prinia 547—550, 623, 705  
 assimilis, Furnarius 22  
 assimilis, Lanius 302, 317  
 assimilis, Malurus 720  
 assimilis, Microeca 752, 797  
 assimilis, Myrmotherula 839  
 assimilis, Stachyris 477, 513  
 assimilis, Tolmomyias 842  
 assimilis, Turdus 367, 411, 461  
 Asthenes 9, 10, 14, 15  
   — anthoides 28  
   — baeri 9  
   — — baeri 28  
   — berlepschi 838  
   — cactorum 838  
   — dorbignyi 13  
   — — arequipae 13, 28  
   — flammulata 838  
   — hellmayri 15  
   — heterura 838  
   — hudsoni 8, 28  
   — h. humicola 26  
   — — polysticta 28  
   — humilis 838  
   — maculicauda 838  
   — maluroides 15  
   — modesta australis 28  
   — — modesta 28  
   — ottonis 838  
   — patagonica 28  
   — pudibunda 838  
   — pyrrholeuca affinis 27  
   — — pyrrholeuca 27  
   — — sordida 13, 28  
   — sclateri 838  
   — steinbachi 838  
   — urubambensis 838  
   — virgata 838  
   — wyatti lilloi 825  
   — — punensis 825  
 asthenia, Cercomela 431  
 Astrild 190  
 atacamae, Chilia 20  
 atacamae, Pteroptochos 57  
 atacamae, Scelorchilus 57  
 atacamensis, Cinclodes 21  
 atacamensis, Troglodytes 346  
 Atalotriccus pilaris 842  
 ater, Merulaxis 840  
 ater, Molothrus 104  
 ateralba, Monarcha 850  
 aterrimus, Knipolegus 91  
 aterrimus, Turdus 453  
 Athene 482  
 athensis, Calandrella 158, 174  
 athi, Mirafra 145, 166, 224\*  
 atlantis, Sylvia 672  
 atopus, Troglodytes 346  
 atra, Melaenornis 738, 784  
 atra, Myiagra 849  
 atra, Pyriglena 40, 51

- atra, *Rhipidura* 805  
 atra, *Tijuca* 843  
 atrata, *Saxicola* 433  
 atricapilla, *Donacobius* 337\*, 348, **351**, 357  
 atricapilla, *Hedymela* 787  
 atricapilla, *Pitta* 65  
 atricapilla, *Poliophtila* 653  
 atricapilla, *Sylvia* 215, 216, 381, 489, 491,  
     548, 552, 568, 582, **584**, 585, 672  
 atricapillus, *Hadrostomus* 137  
 atricapillus, *Molpastes* 253  
 atricapillus, *Philydor* **13**, 30  
 atricaudus, *Myiobius* **80**, 107  
 atriceps, *Alcippe* 467, **491**, 538  
 atriceps, *Coracina* 844  
 atriceps, *Empidonax* 106  
 atriceps, *Hypergerus* 550, **628**, 710  
 atriceps, *Pycnonotus* **251**, 265  
 atriceps, *Rhopocichla* 467, **478**, 496\*, 515  
*Atrichornis clamorus* **143**  
   — *rufescens* **143**  
*Atrichornithidae* **143**  
 atricollis, *Eremomela* 547, **631**, 713  
 atrigularis, *Napothera* 847  
 atrigularis, *Orthotomus* 688  
 atrinucha, *Thamnophilus* 47  
 atripennis, *Fluvicola* 92  
 atripennis, *Phyllanthus* 848  
 atrocaerulea, *Hirundo* 199  
 atrocaudata, *Terpsiphone* 816  
 atrochalybeia, *Terpsiphone* 850  
 atrococcineus, *Laniarius* 289, **294**, 312  
 atrofllavus, *Laniarius* **295**, 312  
 atrogularis, *Oenanthe* **391**, 436  
 atrogularis, *Orthotomus* 547—550, **596**, 597,  
     688  
 atrogularis, *Prinia* 547, 549, **622**, 705  
 atrogularis, *Prunella* 359, 361  
 atrogularis, *Thryothorus* 846  
 atrogularis, *Turdus* 367, **408**, 455  
 atronitens, *Xenopipo* 843  
 atropurpurea, *Xipholena* 843  
 atroserriceus, *Ramphocelus* 321  
 atroserriceus, *Turdus* **407**, 458  
 atosuperciliaris, *Paradoxornis* **495**, 543  
 atrothorax, *Myrmophylax* 34, **42**, 52  
 atrovirens, *Lalage* 845  
*Atticora* **14**, **184**, 185, 187, 191, 193, 194  
   — *cinerea* 193  
   — *fasciata* 194  
   — *melanoleuca* 194  
*Attila* 125, 126, 130, 841  
   — *bolivianus* 126, **130**  
*Attila bolivianus bolivianus* 136  
   — *cinereus* 126, **130**  
   — *cinnamomeus* 125, 130, **131**, 830  
   — — *cinnamomeus* 126, 136  
   — *citriniventris* **130**, 136  
   — *rufus* 69, 126, **130**, 136  
   — *spadiceus* 125  
   — — *citreopyga* 830, 831  
   — — *gaumeri* **130**, 136  
   — — *spadiceus* **130**, 136  
   — *thamnophiloides* **131**  
   — *torridus* 843  
 atypha, *Acrocephalus* 848  
 aucheri, *Lanius* 209, **303**, 318  
 audax, *Aphanotriccus* 841  
 audax, *Myiodynastes* 98  
 audax, *Praedo* 841  
 auduboni, *Catharus* 448  
 augusta, *Acanthiza* 727  
 aurantiacus, *Manacus* **124**, 125, 129  
 aurantiacus, *Metopothrix* 838  
 aurantiigula, *Macronyx* **209**, 223  
 aurantirostris, *Catharus* **403**, 446, 447  
 aurantirostris, *Saltator* 13  
 aurantiiventris, *Mitrephanes* 828, 829  
 aurantiivertex, *Heterocercus* 843  
 aurantioatrocristatus, *Empidonomus* 71, **77**,  
     195  
 aurantius, *Chaetops* **372**, 415  
 aurantius, *Turdus* 407, **410**, 457  
 aurea, *Lalage* 843  
 aurea, *Pachycephala* 850  
 aurea, *Zoothera* 365, 367, **398**, 444  
 aureatus, *Myiobius* **80**, 107  
 aureigularis, *Leiostrix* 497\*, 532  
 aureola, *Emberiza* 607  
 aureola, *Pipra* 69, **122**, 127  
 aureola, *Rhipidura* 737, 803  
 aureopectus, *Pipreola* 843  
 auricapilla, *Pipra* **122**, 127  
 auriceps, *Myiophobus* 107  
 auricularis, *Heterophasia* 848  
 auricularis, *Myiornis* **83**, 111  
 aurifrons, *Chloropsis* 282, **283**, 286  
 aurifrons, *Ephianura* **651**, 732  
 aurifrons, *Neopelma* 843  
 aurigaster, *Pycnonotus* 252, **253**, 268, 272\*,  
     579  
 aurita, *Conopophaga* 840  
 auritus, *Turdus* 456  
 auroreus, *Phoenicurus* 362, 364, 368, 380,  
     **381**, 382, 425, 426  
 aurulentus, *Tolmomyias* **82**, 109  
 austeni, *Garrulax* 464, **488**, 530

- austeni, *Grammatoptila* 525  
 austeni, *Pomatorhinus* 466, 508  
 austeni, *Prinia* 547, 550, 611\*, 625, 707  
 austerus, *Ramphocaenus* 554, 652  
 austin-robertsi, *Mirafr* 167, 224\*  
 australis, *Acanthiza* 727  
 australis, *Acrocephalus* 548 (als *Locustella*), 549, 552, 570, 664  
 australis, *Alauda* 161, 180  
 australis, *Anthus* 212, 226  
 australis, *Asthenes* 28  
 australis, *Eopsaltria* 735, 753, 755, 797  
 australis, *Eremopterix* 151, 152, 169, 831  
 australis, *Hylia* 548, 550, 633, 715  
 australis, *Locustella* s. *Acrocephalus*  
 australis, *Malurus* 719  
 australis, *Miro* 760, 801  
 australis, *Myiarchus* 103  
 australis, *Rostratula* 772  
 australis, *Sialia* 427  
 australis, *Synallaxis* 25  
 australis, *Tchagra* 289, 293, 309, 310  
 australis, *Tchagra minuta* (errore für *anchietae*) 289  
 australis, *Terpsiphone* 816  
 australis, *Tyranniscus* 842  
 autochthones, *Thamnolaea* 435  
 Automolus 8, 14, 31, 125, 838  
 — *dorsalis* 838  
 — *ferruginolentus* 31  
 — *infuscatus* 838  
 — — *paraensis* 15  
 — *leucophthalmus* 10  
 — *sulphurascens* 31  
 — *ochrolaemus exsertus* 31  
 — *melanopezus* 838  
 — *roraimae* 838  
 — *r. rubiginosus* 31  
 — *ruficollis* 838  
 — *rufipileatus* 838  
 avensis, *Coracina* 235, 244  
 averano, *Procnias* 134, 139  
 awemba, *Cisticola* 546, 547, 550, 607, 695  
 axillaris, *Herpsilochmus* 839  
 axillaris, *Monarcha* 766, 809  
 axillaris, *Myrmotherula* 34, 38, 49, 826, 827  
 axillaris, *Saxicola* 432  
 aylmeri, *Turdoides* 520  
 ayresii, *Cisticola* 549, 550, 615, 700  
 Ayresillas 276  
 azarae, *Synallaxis* 24  
 azorensis, *Turdus* 407, 452  
 azoricus, *Regulus* 548, 634, 635, 716  
 aztecus, *Troglodytes* 345  
 azurea, *Cochoa* 375, 428  
 azurea, *Coracina* 844  
 azurea, *Hypothymis* 478, 735, 737, 754\*, 769, 770, 813  
 azurea, *Sialia* 427  
 azureocapilla, *Myiagra* 734, 756, 757, 799  
 babaulti, *Pellorneum* 470, 502  
 Babax 14, 362, 464, 465, 482  
 — *koslowi* 847  
 — *lanceolatus* 482, 523  
 — — *woodi* 482, 523  
 — *waddelli* 523  
 — — *jomo* 482, 496\*, 523  
 baboecala, *Bradypterus* 548, 550, 559, 572, 657  
 babylonicus, *Acrocephalus* 664  
 Bachstelze (*Motacilla alba*) 67, 213, 573  
 Bachstelzen (*Motacilla*) 210  
 badia, *Cecropis* 202  
 badiceps, *Eremomela* 848  
 badiceps, *Vitia* 641, 643, 724  
 badius, *Lanius* 305, 319  
 Baepogon *clamans* 845  
 — *indicator* 845  
 baeri, *Asthenes* 9, 28  
 baeri, *Philydor* 838  
 baetica, *Calandrella* 157, 174  
 baeticatus, *Acrocephalus* 549, 553, 569, 570, 663  
 bahamensis, *Tolmarchus* 100  
 bahamensis, *Tyrannus* (als *Tolmarchus*) 100  
 bahiae, *Myiarchus* 101  
 baicalensis, *Motacilla* 221  
 bailunduensis, *Cisticola* 547, 602, 691  
 bairdi, *Myiodynastes* 98  
 bairdii, *Prinia* 547, 549, 552, 622, 705  
 bairdi, *Sialia* 427  
 bairdi, *Thryomanes* 341  
 bakbakiri, *Laniarius* 213  
 bakeri, *Cuculus* 612  
 bakeri, *Liocichla* 485, 532  
 bakeri, *Napothera* 511  
 bakeri, *Paradoxornis* 466, 497\*, 498, 543  
 bakeri, *Pomatorhinus* 508  
 bakeri, *Yuhina* 492, 493, 540  
 balcanica, *Alauda*, errore pro *Eremophila* 180  
 balcanica, *Eremophila* 162, 180  
 baldwini, *Troglodytes* 345  
 Balearica 581  
 balearica, *Muscicapa* 750, 794

- balearica, *Sylvia* 590, 677  
 balearicus, *Regulus* 636, 719  
 ballioni, *Luscinia* 418, 833, 834  
 balstoni, *Sericornis* 644, 725  
 balteatus, *Campylorhynchus* 329, 335  
 bambla, *Microcerulus* 846  
 bangsi, *Catharus* 416  
 bangsi, *Grallaria* 840  
 banksiana, *Neolalage* 850  
 banyumas, *Cyornis* 734, 735, 745, 747, 770, 790, 791.  
 banyumas, *Muscicapa* 745, 790  
 baraka, *Sylvietta* 550, 631, 714  
 barat, *Pycnonotus* 254, 270  
 barbadensis, *Elaenia* 115  
 barbarus, *Laniarius* 294, 312, 313  
 barbata, *Erythropgia* 415, 846  
 barbata, *Monarcha* 850  
 barbatus, *Amytornis* 547, 639, 721  
 barbatus, *Criniger* 259, 845  
 barbatus, *Myiobius* 80, 107  
 barbatus, *Pycnonotus* 250, 253, 254, 259, 268, 269  
 barbirostris, *Myiarchus* 103  
 barbozae, *Hylia* 548, 633, 715  
 barnesi, *Oenanthe* 391, 437  
 baroni, *Cranioleuca* 840  
 baroni, *Thryothorus* 332, 313  
 barratti, *Bradypterus* 550, 552, 559, 657  
 baringeri, *Phlegopsis* 838  
 barringtoni, *Nesomimus* 336\*, 350, 355  
 bartelsi, *Criniger* 261, 277  
 Bartmeisen 463  
 bartoni, *Pachycephala* 773, 775, 818  
 basalis, *Chalcites* 720  
 basilanica, *Dendrobiastes* 735, 741, 786  
 Batara 35  
 — *c. cinerea* 35, 45  
 batesi, *Chloropeta* 573, 666  
 batesi, *Cossypha* 420  
 batesi, *Sylvietta* 714  
 batesi, *Terpsiphone* 754\*, 771, 813  
 batesi, *Trichastoma* 466, 472, 504  
 Bathmocercus *cerviniventris vulpinus* 548, 552, 628, 711  
 Batis 735  
 — *capensis* 737  
 — — *capensis* 764, 807  
 — — *dimorpha* 763, 806  
 — — *erythrophthalmus* 734, 763, 807  
 — — *hollidayi* 764, 807  
 — *diops* 850  
 — *fratrum* 735  
 Batis *fratrum fratrum* 764, 807  
 — *ituriensis* 850  
 — *margaritae* 850  
 — *minima* 850  
 — *minor* 836  
 — — *erlangeri* 734, 765, 807  
 — — *somaliensis* 807  
 — — *suahelica* 735, 765, 808  
 — *minulla* 850  
 — *m. molitor* 764, 807  
 — — *palliditergum* 764, 807  
 — — *soror* 737, 764, 807  
 — *orientalis* 836  
 — — *orientalis* 764, 807  
 — *perkeo* 836  
 — *poensis* 850  
 — *pririt* 735, 737  
 — — *affinis* 764, 807, 836  
 — *senegalensis* 764, 807  
 baudi, *Pitta* 841  
 baumanni, *Phyllastrephus* 845  
 Baumpieper (*Anthus trivialis*) 206, 217  
 Baumsteiger 8, 55  
 bauri, *Nesomimus* 350, 355  
 Bebrornis s. *Nesillas*  
 — *rodericanus* 548, 578, 669  
 — *sechellensis* 848  
 beccarii, *Sericornis* 551, 644, 724  
 bedfordi, *Terpsiphone* 735, 771, 813  
 beema, *Motacilla* 205, 219  
 behni, *Myrmotherula* 839  
 beicki, *Calandrella* 156, 157, 174  
 beicki, *Cinclus* 326  
 beicki, *Luscinia* 374, 417  
 belangeri, *Garrulax* 524  
 belcheri, *Hylacola* 641, 723  
 bella, *Muscicapa* 790  
 bella, *Sylvia* 588, 676  
 belli, *Cisticola* 548, 601, 689  
 bellicosa, *Hirundinea* 108  
 bellulus, *Margarornis* 838  
 bendirei, *Toxostoma* 348, 351, 356  
 bengalensis, *Graminicola* 547—549, 615, 700  
 bengalensis, *Pycnonotus* 253, 267  
 bengalensis, *Timalia* 467, 517  
 benghalensis, *Rostratula* 772  
 benguelensis, *Bradornis* 737, 785  
 bensoni, *Pseudocossyphus* 846  
 bentet, *Lanius* 300, 315  
 berezowskii, *Anthus* 228  
 Berglaubsänger 589  
 berlandieri, *Thryothorus* 342  
 berlepschi, *Asthenes* 838



- berlepsi, Grallaria 840  
 berlepsi, Hylopezus 840  
 berlepsi, Leptasthenura 23  
 berlepsi, Rhegmatrhina 840  
 berlepsi, Sippia 839  
 berlepsi, Thamnophilus 36, 46  
 berlepsi, Thripophaga 838  
 berlepsi, Tolmomyias 73  
 Berlepschia rikeri 838  
 bernardi, Sakesphorus 46  
 bernieri, Oriolia 845  
 Bernieria 249, 260, 276  
 berthelotii, Anthus 213, 227  
 berthemyi, Garrulax 484, 528  
 bertrandi, Telophorus 296, 313  
 Bessonornis 377, 421  
 — phoenicurus 421  
 bewickii, Thryomanes 191, 331, 339, 341  
 bewsheri, Turdus 847  
 bhamoensis, Stachyris 513  
 biarmicus, Panurus 292, 467, 496, 497\*, 541,  
 Bias 733, 735 542  
 — musicus changamwensis 763, 806  
 — — musicus 754\*, 763, 806  
 Biatas nigropectus 839  
 bicknelli, Catharus 447  
 bicolor, Artamia 321  
 bicolor, Coracina 844  
 bicolor, Cossypha 376, 420  
 bicolor, Petroica 736, 748, 759, 801  
 bicolor, Rhyacornis 846  
 bicolor, Saxicola 368, 433  
 bicolor, Tachycineta 192  
 bicolor, Trichastoma 847  
 bicolor, Turdoides 464, 466, 480, 481, 482, 523  
 bicolor, Turdus 454  
 bicornis, Eremophila 162, 181  
 bifasciata, Oenanthe 364, 389, 390, 435  
 bilbali, Anthus 226  
 bilineata, Polioptila 653  
 bilkevitschi, Garrulax 485, 530  
 billitonis, Pycnonotus 271  
 bilopha, Eremophila 152, 163, 183  
 bimaculata, Melanocorypha 154, 172  
 bimaculatus, Caprimulgus 133  
 bimaculatus, Cnemotriccus 106  
 bimaculatus, Empidonax 106  
 bimaculatus, Peneothello 849  
 bimaculatus, Pycnonotus 254, 263, 270  
 bindloeii, Nesomimus 350, 355  
 binotata, Apalis 550, 627, 709  
 birchalli, Catharus 403, 447  
 Brikuhn 475  
 bistriatus, Anthus 226  
 bistrigiceps, Acrocephalus 548 (als Locustella), 549, 562\*, 566, 590, 662  
 bistrigiceps, Locustella s. b., Acrocephalus  
 bivittata, Buettikofella 848  
 bivittata, Petroica 736, 757, 800  
 bivittatus, Trochocercus 769, 812  
 Blacicus 71, 79, 104  
 — c. caribaeus 104  
 — — pallidus 104  
 — latirostris 106  
 — — brunneicapillus 96\*, 105  
 blainvillei, Peltops 737, 757, 799  
 blakistoni, Anthus 229  
 blanchoti, Malaconotus 289, 297, 313, 314,  
 773  
 blanfordi, Calandrella 844  
 blanfordi, Prinia 550, 621, 704  
 blanfordi, Pycnonotus 255, 271  
 Blattvögel 282  
 Blaukehlchen 363, 369, 374, 375, 376, 380  
 Blaumerle 395  
 Bleda 249, 257—259, 262, 275, 276, 278  
 — canicapilla 845  
 — eximia 845  
 — simplex 275  
 — syndactyla 250  
 — — multicolor 260, 276  
 — — ogowensis 276  
 blighi, Myiophonus 396, 441  
 blissetti, Dyaphorophya 735, 737, 764, 808  
 blythi, Prinia 548—550, 621, 704  
 blythi, Sylvia 582, 671, 672, 835  
 boarula, Motacilla 207, 220  
 bocagei, Amaurocichla 849  
 bocagei, Anthus 205, 211, 223  
 bocagei, Cossypha 376, 419  
 bocagei, Telophorus 295, 312  
 bochaiensis, Luscinia 400\*, 419  
 bodessa, Cisticola 546, 549, 603, 691  
 boehmi, Myopornis 751, 796  
 boehmi, Parisoma 548 (böhm), 634, 716,  
 835, 836  
 boeticatus s. baeticatus  
 bogdanowi, Lanius 300, 315  
 bogotensis, Anthus 230  
 bogotensis, Contopus 73, 104  
 boissoneautii, Pseudocolaptes 30  
 bolivianus, Attila 126, 130, 136  
 bolivianus, Pitangus 100  
 bolivianus, Tyranniscus 842  
 Bombycilla 321—324  
 — cedrorum 323

- Bombycilla garrulus* 215, 323, 467  
 — — *garrulus* 322, 323, 336\*  
 — — *pallidiceps* 322  
 — *japonica* 323, 846  
*Bombycillidae* 287, 321, 323, 574, 846  
*Bombycilliden* 581  
*Bombycillinae* 322  
*bonapartei*, *Nothocercus* 348  
*bonapartei*, *Turdus* 367, 457  
*bonapartii*, *Todopsis* 638, 718  
*bonariae*, *Troglodytes* 347  
*bonariensis*, *Molothrus* 13, 14, 353, 382  
*bonelli*, *Phylloscopus* 547, 553, 589, 591, 592, 610\*, 679  
*bonensis*, *Hylocitrea* 850  
*bonthaina*, *Dendrobiaestes* 849  
*boodang*, *Petroica* 757, 758, 800  
*borbae*, *Phlegopsis* 840  
*borbae*, *Skutchia* 840  
*borbonica*, *Phedina* 187, 188, 196  
*borbonicus*, *Hypsipetes* 263, 279  
*borealis*, *Acanthopneuste* 680  
*borealis*, *Cettia* 547, 551, 556, 654  
*borealis*, *Lanius* 291, 302, 317  
*borealis*, *Motacilla* 219  
*borealis*, *Nuttallornis* 79, 103  
*borealis*, *Phylloscopus* 547, 553, 593, 610\*, 681, 682  
*borealis*, *Troglodytes* 333, 345  
*boreus*, *Myiarchus* 79, 101  
*borin*, *Sylvia* 258, 464, 489, 491, 495, 548, 551, 584, 585, 587, 610\*, 632, 672  
*borneensis*, *Myiophoneus* 441  
*borneensis*, *Stachyris* 514  
*borneensis*, *Terpsiphone* 816  
*bornensis*, *Macronous* 478, 516  
*bornensis*, *Pomatorhinus* 507  
*borneonensis*, *Orthotomus* 597, 610\*, 688  
*bororensis*, *Camaroptera* 546, 550, 629, 711  
*boschi*, *Eucichla* 60, 64  
*bottae*, *Oenanthe* 390, 435  
*boudilloni* s. *boudilloni*  
*boulboul*, *Turdus* 367, 406, 452  
*bourbonnensis*, *Terpsiphone* 771, 815  
*bourdilloni*, *Rhopocichla* 478 (als *boudilloni*), 515  
*bourdilloni*, *Turdus* 407, 453  
*Bowdleria* 545  
 — *punctata* 550  
 — — *caudata* 581, 670  
 — — *punctata* 581, 670  
 — — *stewartiana* 581, 670  
 — — *vealeae* 580, 670  
*Bowdleria rufescens* 548, 581, 670  
*boweri*, *Colluricincla* 778, 781, 822  
*boweri*, *Epthianura* 651, 732  
*boyeri*, *Coracina* 844  
*Brachpieper* 213  
*brachydactyla*, *Calandrella* 145—147, 156, 157, 159, 161, 163, 172  
*brachydactyla*, *Certhia* 637, 645  
*Brachypodius* 249, 251, 265  
*brachyptera*, *Cisticola* 547, 549, 550, 553, 598, 602, 608, 609, 612, 614, 697  
*brachyptera*, *Tachycineta* 192  
*brachypterus*, *Bradypterus* 559, 572, 573, 665  
*brachypterus*, *Dasyornis* 547, 548, 640, 722  
*Brachypteryx* 363, 504  
 — *calligyna* 846  
 — *carolinae* (für *nip. calinae*) 369, 412  
 — *hyperythra* 846  
 — *leucophrys leucophrys* 369, 412  
 — — *nipalensis* (für *nip. nip.*) 369, 412, 740, 745  
 — *major albicollis* 396, 412  
 — — *major* 368, 412  
 — — *rufiventris* 412  
 — *montana* 362  
 — — *cruralis* 369, 412  
 — — *montana* 363, 369, 412  
 — — *sinensis* 363, 369, 412  
 — *nipalensis* (s. *leucophrys*)  
 — *stellata* 846  
*brachyrrhyncha*, *Rhipidura* 849  
*brachytarsus*, *Contopus* 104  
*brachyura*, *Camaroptera* 546—551, 553 (als *brevicaudata*), 629, 630 (*C. olivacea*), 711, 712  
*brachyura*, *Galerida* 176  
*brachyura*, *Myrmotherula* 839  
*brachyura*, *Pitta* 59, 60, 64  
*brachyura*, *Poecilodryas* 849  
*brachyura*, *Sylvietta* 549, 632, 714  
*brachyura*, *Synallaxis* 8, 10, 11, 12, 25, 34  
*brachyurus*, *Anthus* 205, 210, 214, 228  
*brachyurus*, *Ramphocinclus* 846  
*Bradornis* 735, 738, 739, 784  
 — *griseus erlangeri* 785  
 — *infuscatus* 735, 833  
 — — *benguellensis* 737, 785  
 — — *infuscatus* 740, 786  
 — — *namaquensis* 740, 785  
 — — *seimundi* 740, 786  
 — *mariquensis* 734, 737, 833  
 — *acaciae* 740, 786

- Bradornis mariquensis mariquensis* 741, 786  
 — — *vinaceus* 740, 786  
 — *microrhynchus* 734, 740, 785  
 — *pallidus* 749  
 — — *modestus* 739, 785  
 — — *murinus* 386, 737, 740, 785  
 — — *neumanni* 734, 735  
 — — *nigeriae* 739, 785  
 — — *pallidus* 734, 740, 785  
 — — *suahelicus* 785  
 — — *subalaris* 740, 785  
 — *pumilus* 740, 785  
 — *semipartitus kavirondensis* 736, 739, 785  
 — — *orleansi* 739, 785  
*Bradypterus* 559, 560, 563, 578, 669  
 — *accentor* 848  
 — *alfredi* 848  
 — *baboeala* 548, 559, 572  
 — — *baboeala* 559, 657  
 — — *centralis* 550, 559, 657  
 — — *elgonensis* 559, 657  
 — *barratti* 550, 552 (als *barretti*)  
 — — *granti* 559, 657  
 — — *manengubae* 559, 657  
 — — *priesti* 559, 658  
 — — *usambarae* 559, 657  
 — *brachypterus* 559, 572, 573, 665  
 — *carpalis* 848  
 — *castaneus* (einschließlich *disturbans* u. *musculus*) 848  
 — *caudatus* 848  
 — *cinnamomeus* 552  
 — — *cinnamomeus* 559, 657  
 — — *nyassae* 550, 559, 657  
 — *disturbans* 848  
 — *grandis* 848  
 — *graueri* 848  
 — *l. luteoventris* 550, 560, 658  
 — *m. major* 550, 560, 658  
 — *mandelli* 560, 658  
 — *musculus* s. *castaneus*  
 — *palliseri* 548, 561, 659  
 — *seebohmi melanorhynchus* 561, 658  
 — *sylvaticus* 848  
 — *tacsanowskii* *netrix* 550, 560, 658  
 — — *tacsanowskii* 550, 560, 658  
 — *thoracicus* 560  
 — — *kashmirensis* 547, 559, 560, 658  
 — — *przevalskii* 550, 560, 658  
 — *suschkini* 560, 658  
 — — *thoracicus* 547, 559, 560, 658  
*Bradypterus victorini* 550 (als *vittorini*), 559, 657  
*brandti*, *Eremophila* 181  
*braniekii*, *Odontorchilus* 846  
*brasiliانا*, *Cercomacra* 39, 40, 50  
*brasilianus*, *Anthus* 217, 230  
*Braunellen* 359  
*braziliensis*, *Tityra* 133, 138  
*brazzae*, *Phedina* 188, 191, 196  
*brehmii*, *Monarcha* 850  
*brehmii*, *Phylloscopus* 547, 591, 592, 678  
*Breittrachen* 3, 98\*  
*bres*, *Criniger* 261, 262, 277, 278  
*brevicauda*, *Amalocichla* 368, 399, 445  
*brevicauda*, *Chamaeza* 43, 53  
*brevicauda*, *Muscigralla* 76, 93  
*brevicauda*, *Prinia* 624, 706  
*brevicaudata*, *Camaroptera* 553 (statt *brachyura*), 629, 711  
*brevicaudata*, *Napothera* 475, 510  
*brevicaudata*, *Riparia* 195  
*brevipennis*, *Acrocephalus* 549, 553, 566 (einmal *errore brevirostris*), 567, 568 (*brevirostris*), 662  
*brevipennis*, *Calamocichla* 848  
*brevipennis*, *Myiarchus* 101  
*brevipes*, *Monticola* 363, 368, 395, 440  
*brevirostris*, *Acrocephalus* (richtig *brevipennis*) 556, 568  
*brevirostris*, *Pericrocotus* 237, 239, 246, 845  
*brevirostris*, *Rhynchoecyclus* 82, 109  
*brevirostris*, *Smicrornis* 647, 674\*, 728, 729  
*brevirostris*, *Sublegatus* 117  
*brewsteri* (jetzt *traillii*), *Empidonax* 105  
*bridgesii*, *Thamnophilus* 36, 47  
*bridgesii*, *Drymornis* 16  
*Brillenvogel* 613  
*Brillenwürger* 287  
*britannicus*, *Cinclus* 326  
*broadbenti*, *Dasyornis* 640, 722  
*brookei*, *Eurylaimus* 6  
*broomei*, *Gerygone* 649, 731  
*browni*, *Thryorchilus* 846  
*browni*, *Troglodytes* 846  
*brubru*, *Nilas* 291, 308  
*brucei*, *Alcippe* 467, 537  
*brunnea*, *Alcippe* 464, 465, 489, 536  
*brunnea*, *Colluricincla* 781, 822  
*brunnea*, *Larvivora* 366  
*brunnea*, *Luscinia* 366, 375, 418  
*brunneata*, *Rhinomyias* 849  
*brunneicapillum*, *Ornithion* 843  
*brunneicapillus*, *Campylorhynchus* 334

- brunneicauda, Alcippe 848  
 brunneicauda, Microeca 735, **752**, 797  
 brunneicauda, Newtonia 735, **752**, 796  
 brunneicauda, Pseudominla 535  
 brunneiceps, Apalis 626, **628**, 710  
 brunneiceps, Erythropygia 369, 370, 413  
 brunneiceps, Yuhina 491, 541  
 brunneicollis, Hemiura 333  
 brunneicollis, Troglodytes 328, **333**, 345  
 brunneipectus, Pseudogerygone 730  
 brunneopygia, Drymodes 372, 415  
 brunnescens, Acrocephalus 548, 549, 566, **570**, 571, 663  
 brunnescens, Cettia 547, **558**, 656  
 brunnescens, Cisticola 546, 547, 549, **614**, 615, 700  
 brunnescens, Premnoplex 30, 838  
 brunnescens, Sayornis 90  
 brunneus, Dromaeocercus 848  
 brunneus, Paradoxornis 543  
 brunneus, Pycnonotus 845  
 brunneus, Pyrrholaemus 642, 674\*, 723  
 brunnicapillus, Blacicus, heute Contopus 96\*, 105  
 brunniiceps, Cisticola 548 (als bruniceps), 599, **613**, 698  
 brunniifrons, Cettia 547, **558**, 656  
 bryanti, Campylorhynchus 334  
 Bubalornis 290  
 Buceo 43  
 bucephalus, Lanius 298, 314  
 buchanani, Prinia 548, **625**, 708  
 buchanani, Ptyonoprogne 188, 196  
 Buchfink 206  
 buckleyi, Mirafra 148, 166  
 budongoensis, Seicercus 848  
 budytoides, Stigmatura 113, 114  
 Bülbüls 249, 251, 259, 352  
 Bürzelstelzer 55  
 Buettikoferella bivittata 848  
 bulliens, Cisticola 547, 550, 552, 553, **602**, 690  
 bulomachus, Paradoxornis 542  
 buna, Acanthiza 726  
 Burhinus oedicephalus 125  
 burigi, Lanius 298, 314  
 burkii, Seicercus 685  
 burmanica, Prinia 549, **620**, 704  
 burmanica, Rhipidura 803  
 burmanica, Saxicola 433  
 burmanicus, Criniger 261, 272\*, 277  
 burmanicus, Pycnonotus 253, 268  
 burmeisteri, Acrochordopus 87, 119, 843  
 Burnesia 546, 551, 552, 598, 605, 624, 706, 707, 710,  
 — lepidus 616  
 — superciliosus 706  
 burnesii, Prinia 547—549, **624**, 625, 707  
 burra, Certhilauda 151  
 burrus, Ammomanes 151, **153**, 171  
 buruensis, Dendrobiaestes 849  
 buryi, Parisoma 849  
 Buschwürger 287  
 butaloides, Pachycephala 306, 773, **774**, 775, 818  
 cabanisi, Emberiza 257  
 cabanisi, Knipolegus 92  
 cabanisi, Lanius 304, 318  
 cabanisi, Synallaxis 838  
 cabreriae, Turdus 452  
 cacabata, Muscicapa 734, 737, **750**, 795  
 cacachacrae, Pyrocephalus 76, 93  
 cacharensis, Hypsipetes 262, 272\*, 278  
 cachariensis, Cyornis 746, 791  
 cachinnans, Garrulax 465, **484**, 529  
 Cacicus 78, 332  
 — cela flavicrissus 332  
 Cacomantis merulinus passerinus 515  
 Cacomantis 643  
 — pyrophanes similis 641, 643, 777  
 cactorum, Asthenes 838  
 caerulata, Cyornis 849  
 caerulatus, Garrulax 464, **484**, 497\*, 528  
 caerulea, Pitta 62, 65, 841  
 caerulea, Polioptila 554, 652, 653  
 caeruleocapilla, Pipra 843  
 caeruleocephalus, Phoenicurus 362, 368, **380**, 424  
 caeruleogrisea, Coracina 232, 242  
 caerulescens, Cercomacra 39, 50  
 caerulescens, Melanotis 348, 353  
 caerulescens, Muscicapa 735—737, 749, **751**, 796  
 caerulescens, Ptilorrhoa 469, 501, 834  
 caerulescens, Thamnophilus 34, **36**, 39, 47, 48  
 caeruleus, Myiophobus 367, 400\*, 441, 442  
 caesia, Philentoma 768, 811  
 caesius, Thamnomanes 37, 48, 839  
 cafer, Clamator 481, 521, 522  
 cafer, Molpastes 253  
 cafer, Pycnonotus 251, **252**, 262, 267  
 caffer, Acrocephalus 835  
 caffer, Anthus 214, 228  
 caffer, Apus 187

- caffra, *Cossypha* 368, 372, **377**, 421, 574  
 cahooni, *Troglodytes* **333**, 345  
 cairnsi, *Sericornis* **643**, 674\*, 724  
*Calamanthus* 545, 551  
 — *fuliginosus albiloris* 722  
 — — *campestris* **641**, 722  
 — — *carteri* 722  
 — — *ethelae* **641**, 722  
 — — *fuliginosus* **640**, 674\*, 722  
 — — *isabellinus* **641**, 722  
 — — *montanellus* **640**, 641, 722  
 — — *parsonsi* **641**, 722  
 — — *suttoni* **641**, 722  
*Calamocichla* 546  
 — *brevipennis* 848  
 — *gracilirostris* 559  
 — — *gracilirostris* 548, 562\*, **573**, 665  
 — — *leptorhynchua* 548, **572**, 665  
 — — *parva* **572**, 665  
 — — *zuluensis* 548, **573**, 665  
 — *newtoni* 208, 548, 549, **573**, 665  
 — *rufescens nilotica* **572**, 665  
 — — *rufescens* 548, 549, 552, **572**, 665  
*Calamonastes* 546, 712  
*Calamornis* 546, 665  
*calandra*, *Emberiza* 474, 576  
*calandra*, *Melanocorypha* 145, **154**, 155, 172  
*Calandrella* 160, 162, 163, 214, 217  
 — *acutirostris* 157  
 — — *acutirostris* **157**, 173  
 — — *tibetana* 144, 145, 156, **157**, 173  
 — *blanfordi* 844  
 — *brachydactyla* 156  
 — *cinerea anderssoni* **156**, 173  
 — — *brachydactyla* 145—147, **156**, 157 bis 159, 161, 172  
 — — *cinerea* 145, **156**, 173  
 — — *dukhunensis* **156**, 172  
 — — *hermonensis* **156**  
 — — *hungarica* 832  
 — — *longipennis* **156**, 172  
 — — *moreatica* 172  
 — — *rubiginosa* 173  
 — — *saturator* **156**, 173  
 — — *williamsi* **156**, 173, 224\*  
 — *conirostris* **158**, 831, 832  
 — — *conirostris* 145, 174  
 — — *damarensis* 174  
 — *crassirostris* 159  
 — *dukhunensis* **156**  
 — *fringillaris* 175  
*Calandrella obbiensis* 844  
 — *personata* 844  
 — *raytal adamsi* **157**, 173  
 — — *raytal* **157**, 173  
 — *razae* 844  
 — *rufescens* 156, 157  
 — — *apetzii* **156**, **157**, 174  
 — — *athensis* **158**, 174  
 — — *baetica* **157**, 174  
 — — *beicki* 156, **157**, 174  
 — — *cheleensis* **158**, 174  
 — — *heinei* 156, **157**, 174  
 — — *leucophaea* 156, **157**, 174  
 — — *minor* 145, 156, **157**, 174  
 — — *persica* 156, **157**, 174  
 — — *pispoletta* 174  
 — — *polatzeki* 156, **157**, 174  
 — — *rufescens* 145, **157**, 173  
 — — *seebohmi* **156**, 174  
 — — *somalica* 832  
 — *sclateri* 844  
 — *starki* **158**, 174, 832  
*calcarata*, *Motacilla* **207**, 220  
*Calcarius lapponicus* 216  
*caledonica*, *Coracina* 850  
*caledonica*, *Myiagra* 734, **756**, 799  
*caledonica*, *Pachycephala* 850  
*Calendula crassirostris* 159  
 — *magnirostris* 178  
*calendula*, *Regulus* 547, 548, 611\*, **636**, 717, 718  
*Calicalius madagascariensis* **320**  
*californica*, *Poliophtila* 554, 562\*, 652  
*caligata*, *Hippolais* 551, 562\*, 575, **576**, 668  
*caligina*, *Cisticola* 547, **614**, 699  
*calipyga*, *Leiothrix* 466 (als *calopyga*), 533  
*Callaeidae* 783  
*callainus*, *Malurus* **638**, 718  
*Callene* 421  
*Callichelidon cyaneoviridis* 844  
*calligyna*, *Brachypteryx* 846  
*callinota*, *Terenura* 839  
*Calliope* 366, 374, 375, 417, 418  
*calliope*, *Luscinia* **374**, 417  
*callizonus*, *Xenotriccus* 841  
*calophonus*, *Thryomanes* 340  
*calopterum*, *Todirostrum* 842  
*calopterus*, *Mecocerculus* 842  
*calurus*, *Criniger* **260**, 277  
*Calyptocichla serina* 845  
*Calyptomena* 3  
 — *hosii* 837

- *viridis* continentis **5**, 7, 96\*
- — *viridis* **5**, 7
- *whiteheadi* **5**, 7
- Calyptrura cristata* **843**
- camaronensis*, *Zoothera* **847**
- Camaropectera* **546**, **551**, **712**
- *brachyura* **551**, **629**
- — *bororensis* **546**, **550**, **629**, **711**
- — *brachyura* **629**, **712**
- — *brevicaudata* **629**, **711**
- — *griseigula* **629**, **711**
- — *griseoviridis* **711**
- — *littoralis* **711**
- — *olivacea* **548**, **630** (als Art), **712**
- — *pileata* **629**, **711**
- — *sharpei* **550**, **629**, **711**
- — *sundevalli* **547**, **711**
- — *tincta* **546**, **547**, **550** (auch als *kirki*), **553** (sub *brevicaudata*), **629**, **711**
- *chloronota* **553**
- — *chloronota* **550**, **629**, **711**
- *fasciolata* **549**
- — *fasciolata* **550**, **630**, **712**
- — *irwini* **550** (als *stierlingi* i.), **630**, **712**
- *lopezi alexanderi* **546**, **553**, **630**, **712**
- *s. simplex* **548**, **549**, **630**, **712**
- *stierlingi* (für *fasciolata*) **550**
- *superciliaris willoughbyi* **550**, **629**, **711**
- camarunensis*, *Smithornis* **6**
- cambaiensis*, *Saxicoloides* **393**, **439**
- camerunensis*, *Nilaus* **291**, **307**
- campanisona*, *Chamaeza* **43**, **53**
- campanisona*, *Myrmothera* **840**
- campbelli*, *Petroica* **757**, **800**
- Campephaga* **126**
- *ferruginea* **234**
- *flava* **231** (= *phoenicea* f.)
- *hartlaubii* **245**
- *lobata* **845**
- *nigra* **245**
- *phoenicea* **833**
- — *flava* **231**, **236**, **245** (als *Lalage*), **272\***
- — *phoenicea* **236**, **245**
- *quiscalina martini* **833**
- — *quiscalina* **833**
- Camphephagidae* **231**, **238**, **283**, **287**, **844**
- Campephagiden* **238**
- campestris*, *Anthus* **205**, **210**, **211**, **212**, **213**, **216**, **217**, **227**, **370**, **470**
- campestris*, *Calamanthus* **641**, **722**
- campestris*, *Cisticola* **550**, **603**, **692**
- campestris*, *Motacilla* **219**
- Campicola* **392**, **439**
- Campochaera sloetii* **844**
- Campostoma* **69**, **71**, **86**
- *i. imberbe* **118**
- *obsoletum cinerascens* **118**
- — *napaeum* **118**
- — *obsoletum* **118**
- — *sclateri* **118**
- Campylorhamphus* **8**
- *falcularius* **837**
- *procurvoides* **837**
- *pucherani* **837**
- *pusillus* **837**
- *trochilrostris* **837**
- — *hellmayri* **18**
- — *venezuelensis* **18**
- Campylorhynchus* **328**, **329**, **330**, **332**, **555**
- *brunneicapillus affinis* **334**
- *bryanti* **334**
- *couesi* **334**
- *chiapensis* **846**, s. *griseus* ch.
- *fasciatus balteatus* **329**, **335**
- *fasciatus* **335**
- — *pallescens* **329**, **335**
- — *griseus* **651**
- — *albicilius* **334**
- — *chiapensis* **330**, **334** (s. auch als Art)
- — *minor* **334**
- *gularis* **846**
- *jocosus* **846**
- *megalopectus* **846**
- *nuchalis pardus* **330**, **335**, **336\***
- *rufinucha capistratus* **329**, **334**
- — *castaneus* **334**
- — *humilis* **329**, **334**
- *turdinus hypostictus* **335**
- — *turdinus* **330**
- — *unicolor* **335**
- *yucatanicus* **846**
- *zonatus* **330**
- — *costaricensis* **330**, **335**, **336\***
- — *curvirostris* **335**
- — *vulcanicus* **330**, **335**
- camtschatkensis*, *Luscinia* **417**
- cana*, *Heterophasia* **539**
- cana*, *Serpophaga* **114**
- canadensis*, *Sakesphorus* **33**, **35**, **45**
- canariensis*, *Motacilla* **220**
- canariensis*, *Phylloscopus* **592**, **679**
- cancrominus*, *Platyrinchus* **81**, **108**, **828**
- candaei*, *Chiromachaeris* **129**
- candaei*, *Manacus* **125**, **129**

- candei*, *Poecilurus* 338  
*candidior*, *Arses* 811  
*canescens*, *Monarcha* 809  
*canescens*, *Rhipidura* 737, 804  
*canicapilla*, *Bleda* 845  
*canicapillum*, *Trichastoma* 471, 504  
*canicauda*, *Chamaea* 518  
*caniceps*, *Catharus* 403, 447  
*caniceps*, *Lanius* 300, 301, 316  
*caniceps*, *Myiopagis* 842  
*caniceps*, *Prionops* 845  
*canifrons*, *Spizixos* 250, 262, 265  
*canipennis*, *Hypsipetes* 263, 279  
*canipennis*, *Thamnophilus* 47  
*cannabina*, *Acanthis* 494, 603  
*canobrunneus*, *Thryothorus* 341  
*canorus*, *Crateropus* 521  
*canorus*, *Cuculus* 39, 296, 382, 571, 612  
*canorus*, *Garrulax* 464, 465, 484, 528, 529  
*cantans*, *Cettia* 547, 556, 557, 558, 562\*, 624, 643, 654  
*cantans*, *Cisticola* 546—550, 553, 598, 599, 600, 601, 689, 690  
*cantans*, *Myiarchus* 103  
*cantarella*, *Alauda* 160, 178, 832  
*cantator*, *Gerygone* 650, 674\*, 732  
*cantator*, *Hypocnemis* 34, 40, 51  
*cantator*, *Phylloscopus* 546, 594, 684  
*cantator*, *Thryothorus* 341  
*cantatrix*, *Cyornis* 745, 790  
*cantillans*, *Mirafra* 145, 146, 164  
*cantillans*, *Sylvia* 488, 548—550, 585, 588, 589, 590, 676, 764  
*cantonensis*, *Pericrocotus* 236, 237, 245  
*canturians*, *Cettia* 547, 556, 558, 655  
*capabata*, *Stelgidopteryx* 194  
*capensis*, *Apalis* 626, 627, 708  
*capensis*, *Batis* 737, 763, 764, 806, 807  
*capensis*, *Certhilauda* 150, 168  
*capensis*, *Gryllivora* 438  
*capensis*, *Macronyx* 209, 214, 222  
*capensis*, *Motacilla* 205, 208, 222, 225\*  
*capensis*, *Phyllastrephus* 258, 275  
*capensis*, *Pycnonotus* 253, 268  
*capensis*, *Smithornis* 6  
*capensis*, *Turnagra* 783, 824  
*capensis*, *Zonotrichia* 471, 493  
*capistrata*, *Heterophasia* 465, 491, 497\*, 539  
*capistrata*, *Leioptila* 539  
*capistrata*, *Muscisaxicola* 841  
*capistrata*, *Oenanthe* 366, 391, 437  
*capistratoides*, *Drymocataphus* 503  
*capistratoides*, *Pellorneum* 470  
*capistratum*, *Pellorneum* 465, 470, 471, 479, 487, 502, 503  
*capistratus*, *Campylorhynchus* 329, 334  
*capitale*, *Todinostrum* 842  
*capitalis*, *Aphanotriccus* 841  
*capitalis*, *Grallaria* 840  
*capitalis*, *Hemipus* 239  
*capitalis*, *Stachyris* 847  
*capito*, *Tregellasia* 735, 753, 762, 797, 798  
*caprata*, *Saxicola* 368, 388, 433, 745  
*Caprimulgus* 232, 234  
— *bimaculatus* 133  
— *europaeus* 60, 63, 499  
*Capsiempis* 70  
— *flaveola* 73, 84, 828  
— — *semiflava* 112, 829  
*captus*, *Anthus* 213, 227  
*carbo*, *Ramphocelus* 321  
*carbonaria*, *Cercomacra* 839  
*cardis*, *Turdus* 364, 366, 407, 410, 451  
*Cariama cristata* 581  
*caribaeus*, *Blacicus*, heute *Contopus* 104  
*caribbaeus*, *Myiarchus* 97\*, 103  
*carlo*, *Prinia* 701  
*carnifex*, *Phoenicircus* 843  
*carnobarba*, *Procnias* 139  
*carolinae*, *Brachypteryx* 369, 412  
*carolinensis*, *Dumetella* 8, 848, 353  
*carolinensis*, *Tyrannus* 94  
*carpalis*, *Bradypterus* 848  
*Carpodacus* 464, 465, 488  
*Carpodectes nitidus* 843  
*Carpornis cucullatus*, s. *Ampelion*  
— *melanocephalus* 843  
*carri*, *Synallaxis* 11, 25  
*carruthersi*, *Cisticola* 551, 598, 605, 606, 694  
*carteri*, *Calamanthus* 722  
*carteri*, *Eremiornis* 580, 670  
*Carterornis* 810  
*carthaginis*, *Galerida* 176  
*cashmeriensis*, *Cinclus* 326  
*cashmeriensis*, *Delichon* 203  
*Casiornis fusca* 844  
— *rufa* 843  
*casius*, *Turdus* 460  
*caspica*, *Motacilla* 207, 220  
*cassicus*, *Cracticus* 231  
*cassini*, *Muscicapa* 745, 793  
*Cassinia* 785  
*castanea*, *Aethe* 257, 368, 371, 378, 422, 472  
*castanea*, *Dyaphorophya* 735, 737, 764, 805  
*castanea*, *Grallaria* 44, 54

- castanea, Philepitta 67, 67  
 castanea, Pithys 840  
 castanea, Synallaxis 26  
 castaneiceps, Alcippe 488, 535  
 castaneicauda, Minla 488, 535  
 castaneiceps, Conopophaga 840  
 castaneiceps, Pseudominla 535  
 castaneigularis, Myiagra 756, 799  
 castaneiventris, Aphelocephala 646, 728  
 castaneiventris, Monarcha 737, 754\*, 766, 809  
 castaneothorax, Cinclosoma 466, 468, 501  
 castaneotinetus, Lipaugus 131, 136  
 castaneus, Bradypterus 848  
 castaneus, Campylorhynchus 334  
 castaneus, Pachyrhamphus 131, 137  
 castaneus, Pteroptochos 57  
 castaneus, Turdus 455  
 castaniceps, Seicercus 685  
 castaniceps, Yuhina 492, 493, 497\*, 540  
 castaneocoronata, Oligura 549, 555, 654  
 castanonota, Ptilorhoa 466, 469, 501, 834  
 castanotis, Garrulax 483, 484, 525  
 castanotum, Cinclosoma 500  
 Casuarii 481  
 catalinae, Thryomanes 340  
 Cataponera turdoides 847  
 Catharus 364, 365, 402  
 — aurantiirostris 403  
 — — aurantiirostris 403, 447  
 — — bangsi 446  
 — — birchalli 403, 447  
 — — clarus 403, 446  
 — — costaricensis 446  
 — — melpomene 403, 446  
 — — phaeopleurus 403, 446  
 — — russatus 446  
 — dryas 847  
 — frantzii 403  
 — — alticola 447  
 — — frantzii 363, 447  
 — fuscater caniceps 403, 447  
 — — fuscater 403, 447  
 — fuscescens 362, 363, 404  
 — — fuscescens 447  
 — — salicicola 447  
 — gracilirostris 397  
 — — gracilirostris 403, 446  
 — guttatus 363, 404  
 — — auduboni 448  
 — — faxoni 448  
 — — guttatus 448  
 — — nanus 404, 448  
 Catharus guttatus pallasii 448  
 — — polionotus 448  
 — — sequoiensis 448  
 — — slevini 448  
 — — mexicanus 847  
 — — minimus bicknelli 447  
 — — minimus 404, 411, 447  
 — — occidentalis 363, 403, 447  
 — — fulvescens 447  
 — — ustulatus 364, 404  
 — — almae 448  
 — — oedicus 448  
 — — swainsoni 367, 448  
 — — ustulatus 368, 448  
 Catherpes 328, 330, 338  
 catholeuca, Tehagra 293, 309  
 caucasica, Galerida 175, 224\*  
 caudacuta, Culicivora 84, 113  
 caudacutus, Sclerurus 32  
 caudata, Bowdleria 581, 670  
 caudata, Chiroxiphia 123, 128, 402, 472  
 caudata, Drymophila 839  
 caudata, Inezia 73, 84, 114  
 caudata, Serpophaga 70  
 caudatus, Aegithalos 615, 762  
 caudatus, Bradypterus 848  
 caudatus, Lanius 304, 318  
 caudatus, Ptilogonys 846  
 caudatus, Spelaornis 467, 496\*, 511  
 caudatus, Turdoides 466, 518, 519  
 caudifasciatus, Pitangus 100  
 caudifasciatus, Tolmarchus, jetzt Tyrannus  
 71, 77, 79, 96\*, 100, 101  
 caudifasciatus, Tyrannus s. Tolmarchus  
 caurensis, Percnostola 840  
 caurinus, Turdus 462  
 cauta, Hylacola 641, 723  
 cavicola, Petrochelidon 203  
 cayana, Cotinga 126, 136  
 cayana, Tityra 126, 132, 133, 138  
 cayanensis, Myiozetetes 73, 99  
 cayennensis, Panyptila 331  
 cebuensis, Phylloscopus 848  
 Cecropis 184, 191, 200  
 — a. abyssinica 200  
 — — maxima 200  
 — — puella 185, 200  
 — — unitatis 184, 187, 200  
 — cucullata 184 (als Hirundo), 186, 187, 200  
 — daurica 184, 185, 189, 191  
 — — daurica 201



*Cecropis daurica domicella* 201

- — *emini* 201
- — *erythropygia* 186, 201
- — *gephyra* 201
- — *hyperythra* 201
- — *japonica* 201
- — *nepalensis* 201
- — *rufula* 201
- *semirufa gordonii* 200
- *semirufa* 200
- *senegalensis* 186
- — *monteiri* 187 (als *Hirundo*), 201
- — *saturator* 200
- — *senegalensis* 186, 200
- *striolata* 184, 186, 187, 189 202
- — *badia* 202
- — *mayri* 189
- — *stanfordi* 189
- — *striolata* 189

*cedrorum, Bombycilla* 323*cela, Cacicus* 332*celaeops, Turdus* 364, 455*celatus, Pomatorhinus* 506*celebensis, Trichastoma* 465, 471, 504*celebensis, Pitta* 63, 65*celsum, Toxostoma* 337\*, 356*centralasiae, Anthus* 211, 226*centralis, Brachypterus* 550, 559, 657*centralis, Chlorocichla* 257, 275*centralis, Malaconotus* 297, 313*centralis, Turdus* 449*Centrites* 74— *niger* 90*Cephalophoneus* 314*Cephalopterus o. ornatus* 97\*, 134, 139*cephalotes, Myiarchus* 97\*, 103*Cerasophila* 264, 281*Ceratotriccus furcatus* 842*Cercomacra* 33, 39, 40— *brasiliensis* 39, 40, 50— *caerulescens* 39, 50— *carbonaria* 839— *cinerascens* 39— — *cinerascens* 50— *ferdinandi* 839— *melanaria* 839— *n. nigrescens* 40, 51— *nigricans* 34, 40, 51— *serva* 839— *tyrannina crepera* 39, 50— — *laeta* 40, 50— — *tyrannina* 39, 50*Cercomela* 386, 387, 833*Cercomela dubia* 846— *familiaris* 364— — *falkenstini* 386, 430— — *familiaris* 386, 430— — *galtoni* 368, 386, 430— — *modesta* 430— *fusca* 386, 387, 431— *melanura* 387, 833— — *asthenia* 431— — *lypura* 834— — *melanura* 431— *schlegelii* 364— — *kobosensis* 368, 387, 431— — *pollux* 387, 431— — *schlegelii* 368, 387, 430— *scotocerca* 846— *sinuata* 386— — *ensifera* 430— — *hypernephela* 430— — *sinuata* 430— *sordida* 387— — *ernesti* 431— *tractac* 386— — *albicans* 368, 386, 430— — *nebulosa* 387, 430— — *tractac* 387, 430*Cercotrichas podobe* 364, 372— — *podobe* 400\*, 415*ceritrus, Manacus* 843*cerroensis, Thryomanes* 340*Certhia* 626, 637, 638— *brachydactyla* 637, 645*certhia, Dendrocolaptes* 837*Certhiaxis* 8, 9, 14, 838— *cinnamomea* 9— — *cinnamomea* 27— — *russeola* 27— *mustelina* 838*Certhiidae* 72*Certhilauda* 166— *albescens* 150, 153, 169— — *albescens* 169— — *burra* 151— — *erythrochlamys* 145, 150, 169— — *guttata* 169— — *patae* 169— — *albofasciata* 145, 151, 169, 831— — *alticola* 169— *capensis* 150, 168— — *c. curvirostris* 150, 168— — *damarensis* 145, 150, 168— — *subcoronata* 168— *nivosa* 150

- certhioides, Ochetorhynchus 11, 15, 20  
 certhiola, Locustella 548, 551, 560, 562\*,  
 563, 660  
 Certhiparus 545, 546, 650, 732  
 cerverai, Ferminia 846  
 cerviniventris, Bathmocercus 548, 552, 628,  
 711  
 cerviniventris, Muscicapula 790  
 cerviniventris, Phyllastrephus 259, 275  
 ceryiniventris, Poecilodryas 762, 802  
 cervinus, Anthus 205, 216, 229  
 cetti, Cettia s. Cettia cetti  
 Cettia 215, 546, 552, 555, 557, 558, 598,  
 641, 643, 654, 773  
 — acanthizoides 555  
 — — acanthizoides 547, 558, 656  
 — — brunescens 547, 558, 656  
 — — concolor 547, 558, 656  
 — — b. brunnifrons 547, 558, 656  
 — cetti 551, 556, 557, 595, 598, 599, 606,  
 641, 643  
 — — albiventris 547, 558, 656  
 — — cetti 547, 553, 557, 558, 562\*, 656  
 — — cettioides 656  
 — — orientalis 558, 656  
 — — salvatoris 558, 656  
 — diphone 556  
 — — borealis 547, 551, 556, 654  
 — — cantans 547, 556, 557, 558, 562\*, 624,  
 643, 654  
 — — canturians 547, 556, 558, 655  
 — — diphone 547, 556 (auch als o. diphone),  
 655  
 — — riukiensis (errore riukinensis) 556  
 — — sakhalinensis 552, 556, 654  
 — — flavolivacea 547, 558  
 — — flavolivacea 557, 655  
 — — intricata 557, 656  
 — — fortipes 555, 556, 558  
 — — — davidiana 547, 557, 655  
 — — fortipes 260 (als C. montana f.), 547,  
 551, 556, 557, 562\*, 655  
 — — pallidus 551, 556, 655  
 — — robustipes 547, 557, 558, 655  
 — — vulcania 557, 655  
 — major 547, 555  
 — — major 557, 655  
 cettioides, Cettia 656  
 ceylonensis, Copsychus 422  
 ceylonensis, Culicicapa 737, 754\*, 765, 766,  
 808  
 ceylonensis, Eumyias 748, 793  
 ceylonensis, Hypothymis 737, 769, 813  
 ceylonensis, Terpsiphone 815  
 chabert, Leptopterus 321  
 chacoensis, Anthus 844  
 chadensis, Mirafr 146, 164  
 Chaetocercus 456  
 — locustelloides 668  
 Chaetops 362, 372, 574, 666  
 — frenatus 574  
 — — aurantius 372, 415  
 — — frenatus 372, 415  
 Chaetornis 456  
 — striatus 547, 550, 577, 668  
 Chaimarrornis 364, 382, 426  
 — leucocephalus 382, 393, 439  
 Chalcites basalis 720  
 — lucidus 720, 729  
 — — plagosus 728, 773  
 chalybea, Argya 519  
 chalybea, Dyaphorophya 764, 808  
 chalybea, Progne 186, 187, 193  
 chalybeocephala, Monarcha 737, 757, 766,  
 810  
 Chamaea 465  
 — fasciata 480  
 — — canicauda 518  
 — — fasciata 518  
 — — henshawi 467, 496\*, 518  
 — — intermedia 518  
 — — phaea 518  
 — — rufula 467, 518  
 Chamaeza 33, 42, 43  
 — breviceauda 43  
 — — breviceauda 53  
 — — fulvescens 43  
 — — olivacea 43, 53  
 — c. campanisona 43, 53  
 — mollissima 840  
 — nobilis 840  
 — ruficauda 840  
 chandleri, Acanthiza 726  
 changamwensis, Bias 763, 806  
 chapadensis, Sittasomus 16  
 chapini, Cossypha 419  
 chapini, Lioptilus 848  
 chapmani, Phylloscartes 842  
 chapmani, Synallaxis 25  
 charienturus, Thyromanes 340  
 chariessa, Apalis 549, 627, 709  
 charlottae, Hypsipetes 845  
 Chasiempis 734  
 — sandwichensis gayi 760, 801  
 — — sandwichensis 760, 802  
 — — sclateri 760, 801

- Chasmorhynchus* 134, 139  
*cheleensis*, *Calandrella* 158, 174, 224\*  
*Chelidonaria* 203  
*Chelidorynx* 733, 734  
 — *hypoxantha* 737, 762, 803  
*chendoola*, *Galerida* 152, 177  
*cheniana*, *Mirafr* 147, 164, 165  
*Chenorhamphus grayi* 849  
*Cheramoea* 184, 191  
 — *leucosternum* 194  
*cherina*, *Cisticola* 549, 613, 698  
*cherriei*, *Myrmotherula* 839  
*cherriei*, *Synallaxis* 838  
*cherriei*, *Thripophaga* 838  
*cherriei*, *Tolmomyias* 73, 828, 829  
*Chersomanes* 151, 158, 168  
*chersonesophilus*, *Macronous* 478, 496\*, 516  
*Chersophilus d. duponti* 158, 175  
 — — *margaritae* 158, 175  
*chiapensis*, *Camphylorhynchus* 330, 334, 846  
*chiguanco*, *Turdus* 410, 457  
*chiguancooides*, *Turdus* 407, 449  
*chii*, *Anthus* 217, 230  
*chilensis*, *Anthus* 218, 230  
*chilensis*, *Cinclodes* 20  
*chilensis*, *Elaenia* 115  
*chilensis*, *Lalage* 235, 244  
*chilensis*, *Troglodytes* 331, 347  
*Chilia melanura* 11  
 — *atacamae* 20  
 — *melanura* 20  
*chinensis*, *Garrulax* 484, 526  
*chinensis*, *Riparia* 186, 195  
*chiniana*, *Cisticola* 546, 547, 549, 550, 552, 553, 603, 691, 692  
*Chionophilus* 182  
*chiridensis*, *Apalis* 848  
*chiriquensis*, *Elaenia* 85, 116  
*chiriquensis*, *Scytalopus* 841  
*Chirocylla uropygialis* 844  
*Chiromachaeris candaei* 129  
 — *vitellina* 129  
*Chiroxiphia* 121—125  
 — *caudata* 123, 128, 402, 472  
 — *lanceolata* 123, 128, 830  
 — *linearis* 843  
 — *pareola* 124  
 — — *pareola* 123, 128  
*Chlamydochaera jefferyi* 844  
*chlorepsciscus*, *Myiarchus* 101  
*chloris*, *Acanthisitta* 67, 67  
*chloris*, *Anthus* 218, 230  
*chloris*, *Hypsipetes* 262, 278  
*chloris*, *Nicator* 250, 260, 276  
*chloris*, *Piprites* 121, 127  
*chlorocephala*, *Chloropsis* 285  
*Chlorocichla* 249  
 — *falkensteini* 256, 274  
 — *flavicollis flavigula* 275  
 — — *pallidigula* 272\*, 275  
 — — *soror* 257, 275  
 — *flaviventris centralis* 257, 275  
 — — *flaviventris* 257, 272\*, 275  
 — — *occidentalis* 257, 275  
 — *laetissima* 845  
 — *prigoginei* 845  
 — *simplex* 250, 256, 257, 272\*, 275  
*chlorolepidota*, *Pipreola* 843  
*chloromeros*, *Pipra* 843  
*chloronota*, *Camaroptera* 550, 553, 629, 711  
*chloronota*, *Gerygone* 648, 730  
*chloronota*, *Pipromorpha* 119  
*chloronota*, *Pseudogerygone* 729  
*chloronotus*, *Criniger* 259  
*chloronotus*, *Orthotomus* 547, 597, 688  
*chloronotus*, *Phylloscopus* 593, 681  
*chloronotus*, *Tyrannus* 73, 94  
*Chloropeta gracilirostris* 848  
 — *natalensis batesi* 573, 666  
 — — *major* 550, 574, 666  
 — — *massaica* 546, 548, 573, 666  
 — — *natalensis* 546, 547, 550, 574, 666  
 — — *similis* 548, 573, 666  
*chloropetoides*, *Thamnornis* 550, 578, 668  
*Chlorophoneus* 288, 290, 295, 296, 312, 313  
 — *r. rubiginosus* 295  
 — *starki* 314  
*Chloropipo flavicapilla* 843  
 — *holochlora* 843  
 — *unicolor* 843  
 — *uniformis* 843  
*Chloropsis* 282, 748  
 — *a. aurifrons* 282, 283, 286  
 — — *davidsoni* 286  
 — — *frontalis* 286  
 — — *insularis* 286  
 — *cochinchinensis chlorocephala* 285  
 — — *jerdoni* 283, 286  
 — — *moluccensis* 285  
 — — *nigricollis* 283, 286  
 — *cyanopogon* 845  
 — *flavipennis* 845  
 — *h. hardwicki* 283, 286  
 — *icterocephala* 285  
*Chloropsis palawanensis* 845

- Chloropsis sonnerati* 283  
 — — *sonnerati* 283, 285  
 — — *venusta* 845  
*chlora*, *Pachycephala* 298, 736, **773**, 820  
*chocolatina*, *Melaenornis* 735, **738**, 784  
*chocolatinus*, *Spelaornis* 467, 512  
*choloensis*, *Alethe* 364, **379**, 422  
*Chordeiles* 234  
*chrysa*, *Stachyris* 467, **477**, 513  
*chrysa*, *Tarsiger* 362, **375**, 400\*, 419, 628, 733  
*chrysocephalus*, *Neopelma* 843  
*chrysocephalus*, *Megarynchus* 78, 98  
*chrysocephalus*, *Myiodynastes* 78, 97\*, 98  
*chrysocrotaphus*, *Todirostrum* 83, 110, 828, 842  
*chrysogaster*, *Gerygone* 647, **648**, 730  
*chrysolaema*, *Eremophila* 183  
*chrysolaus*, *Turdus* 367, **407**, 455  
*chrysomela*, *Monarcha* 850  
*Chrysomma* 463, 465, 466, 480, 517, 518  
 — — *sinense* 490  
 — — *hypoleucum* 479 (*hyperleucum*), 517  
 — — *nasale* 480, 517  
 — — *saturatus* 480, 496\*, 517  
 — — *sinense* 479, 517  
*chrysopterus*, *Garrulax* 465, **484**, 531  
*chrysopterus*, *Masius* 843  
*chrysorrhoa*, *Acanthiza* 546, 547, **645**, 646, 728  
*chrysorrhoa*, *Eopsaltria* **753**, 797  
*chrysorrhoides*, *Pycnonotus* **253**, 268  
*chrysotis*, *Alcippe* 465, **488**, 535  
*chthonia*, *Grallaria* 840  
*Chthonicola* 551, 558, 641, 643  
 — — *sagittata* **641**, 723  
 — — *magna* 723  
*chuana*, *Mirafra* **148**, 166, 224\*  
*chubbi*, *Cisticola* 549, 550, **602**, 691  
*chubbi*, *Sylvietta* 548, **632**, 714  
*chumbiensis*, *Alcippe* **488**, 535  
*cia*, *Emberiza* 259, 292  
*Cichladusa arquata* 362, 364, 368, **378**, 422  
 — — *guttata* 362, **378**  
 — — *guttata* 422  
 — — *rufipennis* 422  
 — — *ruficauda* 362, **378**, 422  
*Cichlherminia* 363  
 — — *lherminieri dominicensis* 400\*, **402**, 446  
 — — *lherminieri* **402**, 446  
*Cichlocaptes leucophrus* 31  
*Cichlopsis* **385**, 429  
*Cichlornis grosvenori* 848  
*Cichlornis whitneyi* 848  
*Cichloselys* 443  
*cinchoneti*, *Conopias* 841  
*Cinclidae* **324**, 846  
*Cinclidium* 363, 369  
 — — *diana* **383**, 555  
 — — *diana* 426  
 — — *frontale* 846  
 — — *leucurum* 747  
 — — *leucurum* **382**, 426  
 — — *montium* **383**, 426  
*Cinclocerthia* 348  
 — — *ruficauda* **351**  
 — — *ruficauda* 337\*, 357  
*Cinclodes* 9, **11**, 325  
 — — *a. antarcticus* 20  
 — — *at. atacamensis* 21  
 — — *excelsior* 837  
 — — *fuscus* **11**  
 — — *albiventris* 21  
 — — *fuscus* 21  
 — — *nigro-fumosus* **11**  
 — — *nigro-fumosus* 21  
 — — *o. oustaleti* 21  
 — — *pabsti* 825  
 — — *palliatum* 837  
 — — *patagonicus chilensis* 20  
 — — *patagonicus* 21  
 — — *taczanowskii* 837  
*Cinclorhamphus* 475, 545, 580, 639  
 — — *cruralis* 550 (*als. ruralis*), 552, 562\*, **580**, 670  
 — — *mathewsi* 547, 550, 562\*, **580**, 670  
 — — *rufescens* 670  
*cinclorhynchus*, *Monticola* 367, **395**, 441  
*Cinclosoma* 465  
 — — *ajax* 847  
 — — *castanotum* 500  
 — — *mayri* **468**, 501  
 — — *cinnamomeum* 465  
 — — *alisteri* 501  
 — — *castaneothorax* 466, **468**, 501  
 — — *cinnamomeum* 501  
 — — *marginatum* **468**, 501  
 — — *samuelsi* 501  
 — — *punctatum* 465, **468**  
 — — *dovei* 496\*, 500  
 — — *punctatum* 500  
*Cinclosomatinae* 463  
*cinclus*, *Cinclus* 325, 326  
*Cinclus* **11**, 67, 325, 467  
 — — *cinclus albicollis* 326  
 — — *aquaticus* 325, 326

- Cinclus cinclus beicki* 326  
 — — *britannicus* 326  
 — — *cashmeriensis* 326  
 — — *cinclus* 325, 326  
 — — *gularis* 326  
 — — *hibernicus* 326  
 — — *kashmeriensis* 326  
 — — *leucogaster* 325, 326  
 — — *meridionalis* 326  
 — — *przewalskii* 326  
 — — *ruficollis* 326  
 — *leucocephalus* 846  
 — *mexicanus ardesiacus* 324  
 — — *unicolor* 327, 336\*  
 — *pallasii marila* 327  
 — — *pallasii* 325, 326, 327  
 — — *tenuirostris* 325, 326  
*cincta*, *Dichrozona* 839  
*cincta*, *Riparia* 184, 196, 224\*  
*cincturus*, *Ammomanes* 146, 152, 170, 531  
*cineracea*, *Sayornis* 91  
*cineraceus*, *Garrulax* 465, 483, 527  
*cinerascens*, *Alauda* 160, 179  
*cinerascens*, *Camptostoma* 118  
*cinerascens*, *Cercomacra* 39, 50  
*cinerascens*, *Cisticola* 690  
*cinerascens*, *Fraseria* 849  
*cinerascens*, *Gerygone* 647, 729  
*cinerascens*, *Lipaugus* 844  
*cinerascens*, *Monarcha* 766, 768, 809  
*cinerascens*, *Myiarchus* 101  
*cinerascens*, *Myiodynastes* 97\*  
*cinerascens*, *Ornithion* 118  
*cinerascens*, *Parisoma* 548, 552, 633, 715  
*cinerascens*, *Prinia* 548, 549, 625, 707  
*cinerascens*, *Regulus* 548, 611\*, 636, 717  
*cinerascens*, *Synallaxis* 11, 25  
*cinerea*, *Alcippe* 465, 467, 488, 535  
*cinerea*, *Apalis* 550, 626, 627, 628, 710  
*cinerea*, *Atticola* 193  
*cinerea*, *Batara* 35, 45  
*cinerea*, *Calandrella* 145, 156, 157—159, 161, 172, 173, 832  
*cinerea*, *Coracina* 234, 243  
*cinerea*, *Gerygone* 849  
*cinerea*, *Hyloterpe* 774, 818  
*cinerea*, *Motacilla* 154, 157, 205, 206, 207, 208, 211, 214, 220, 383, 739  
*cinerea*, *Muscisaxicola* 89  
*cinerea*, *Pachycephala* 306  
*cinerea*, *Poliocichla* 387, 430  
*cinerea*, *Serpophaga* 73, 84, 114  
*cinerea*, *Sylvia* 673  
*cinerea*, *Xolmis* 70, 74, 88  
*cinerea*, *Zoothera* 847  
*cinereicapillus*, *Spizixos* 251, 265  
*cinereicapillus*, *Tyranniscus* 842  
*cinereiceps*, *Alcippe* 489, 536  
*cinereiceps*, *Garrulax* 483, 527  
*cinereiceps*, *Muscicapa* 795  
*cinereiceps*, *Orthotomus* 848  
*cinereiceps*, *Phyllastrephus* 845  
*cinereiceps*, *Tolmomyias* 82, 109  
*cinereiceps*, *Trichastoma* 847  
*cinereiceps*, *Tyranniscus* 842  
*cinereifrons*, *Elaenia* 117  
*cinereifrons*, *Garrulax* 523  
*cinereifrons*, *Heteromyias* 761, 762, 802  
*cinereigulare*, *Oncostoma* 83, 110  
*cinereigulare*, *Todirostrum* 110  
*cinereiventris*, *Hellmayrea* 15, 26  
*cinereiventris*, *Microbates* 848  
*cinereiventris*, *Synallaxis* 15  
*cinereocapilla*, *Motacilla* 219  
*cinereocapilla*, *Prinia* 547, 550, 625, 707  
*cinereola*, *Cisticola* 546, 549, 598, 608, 696  
*cinereola*, *Muscicapa* 751, 796  
*cinereiventris*, *Pycnonotus* 251, 265  
*cinereum*, *Malacopteron* 473, 505  
*cinereum*, *Todirostrum* 73, 82, 110, 829  
*cinereum*, *Toxostoma* 351, 356  
*cinereus*, *Alseonax* 796  
*cinereus*, *Attila* 126, 130  
*cinereus*, *Coccyzus* 13  
*cinereus*, *Contopus* 73, 104  
*cinereus*, *Odontorchilus* 846  
*cinereus*, *Pericrocotus* 237, 245  
*cinereus*, *Ptilogonys* 323  
*cineritius*, *Empidonax* 106  
*cinereum* (recte *cinereum*), *Malacopteron* 473  
*cinnamomea*, *Certhiaxis* 9, 27  
*cinnamomea*, *Cisticola* 549 (als c. *cinn.*) 614, 700  
*cinnamomea*, *Neopipo* 843  
*cinnamomea*, *Pyrrhomyias* 80, 107  
*cinnamomea*, *Rhipidura* 805  
*cinnamomea*, *Synallaxis* 11, 25  
*cinnamomea*, *Terpsiphone* 734, 772, 817  
*cinnamomeiventris*, *Ochthoeca* 90  
*cinnamonmeiventris*, *Thamnolaea* 389, 390, 434, 435  
*cinnamomeum*, *Cinclosoma* 465, 466, 468, 501  
*cinnamomeum*, *Pellorneum* 470, 503  
*cinnamomeus*, *Acrocephalus* 549, 569, 663  
*cinnamomeus*, *Anthus* 210, 211, 213, 214, 223

- cinnamomeus, Attila 125, 130, **131**, 136, 830  
 cinnamomeus, Bradypterus 550, 552, **559**, 657  
 cinnamomeus, Furnarius 22  
 cinnamomeus, Myiobius 80, 107  
 cinnamomeus, Pachyrhamphus 844  
 cinnamomeus, Pericrocotus, **238**, 240, 245, 246  
 Cinnycerthia **330**  
 — peruana 846  
 — unirufa unibrunnea 338  
 cirrus, Emberiza 576  
 cirrhatus, Thamnophilus **35**, 45  
 Cirrhopipra 123  
 cisticola, Cisticola 546, 547, 549, 599, 600, 608, **612**, 613, 614, 625, 629, 697  
 Cisticola 191, 476, 546, 547, 551, 552, 577, 596, 597, **598**, 599, 604, 605, 607, 614, 615, 617, 623, 630  
 — aberdare 848  
 — aberrans 598, 599 (errore brachyptera ab.), 601  
 — — aberrans 550, **602**, 604, 691  
 — — bailunduensis 547, **602**, 691  
 — — lurio **602**, 691  
 — — minor 550, **602**, 603, 691  
 — anonyma 549, 550, 552, **602**, 691  
 — aridula caligina 547, **614**, 699  
 — — kalahari 547, **614**, 699  
 — — lavendulae 699  
 — — lobito 547, **614**, 699  
 — — tanganyika **614**, 699  
 — a. ayresii 549, 550, **615**, 700  
 — — mauensis **615**, 700  
 — bodessa (s. chiniana b.) 691  
 — brachyptera 608, 614  
 — — brachyptera 549, 550, **609**, 697  
 — — isabellina 549, 602, **609**, 697  
 — — katonae 547, 550, 598, **609**, 697  
 — — loanda 550, 553, 609, **612**, 697  
 — — reichenowi **609**, 697  
 — — zedlitzi **609**, 697  
 — b. brunescens 546, 547, 549, **614**, 700  
 — — cinnamomea 549 (als c. cinn.), **614**, 700  
 — — egregia 549, **615**, 700  
 — — hindii 549, **614**, 700  
 — — nakuruensis 549, **614**, 700  
 — bulliens 547, 550, 552, 553, **602**, 690  
 — cantans 551, 553, 599, 600  
 — — belli 548, **601**, 689  
 Cisticola cantans cantans 546, 547, 550, 599, **600**, 601, 689  
 — — muenzneri 547, 549, 598, 599, **601**, 690  
 — — pictipennis 548—550, 599, **600**, 690  
 — — swanzii 547, **600**, 689  
 — carruthersi 551, 598, 605, **606**, 694  
 — cherina 549, **613**, 698  
 — chiniana 603  
 — — bodessa 546, 549, **603**, 691  
 — — campestris 550, **603**, 692  
 — — chiniana 550, **603**, 692  
 — — fischeri **603**, 692  
 — — fortis 547, 550, **603**, 692  
 — — frater 552  
 — — heterophrys **603**, 692  
 — — humilis 549, **603**, 692  
 — — procera 550, 553, **603**, 692  
 — — ukamba 550, **603**, 692  
 — — victoria 546, **603**, 692  
 — chubbi s. hunteri  
 — cinerascens 690  
 — cinereola 598  
 — — cinereola 546, 549, **608**, 696  
 — cinnamomea s. brunescens c.  
 — d. dambo 550, **614**, 700  
 — — kasai 550, **614**, 700  
 — erythrops 598  
 — — erythrops 549, **600**, 610\*, 689  
 — — nyasa 547, 549, 550, **600**, 689  
 — — sylvia 549, 550, **600**, 689  
 — exilis 549, 598, 599, 613  
 — — diminuta **614**, 699  
 — — equicaudata **613**, 698  
 — — exilis 548, 550, 553, 613, **614**, 699  
 — — lineocapilla 547, 550, 599, 610\*, **613**, 698  
 — — tytleri 547, 548, 550, **613**, 698  
 — e. eximia 546, **614**, 700  
 — fulvicapilla 601—603  
 — — angusticauda 547, **608**, 696  
 — — fulvicapilla 546, 547, 549, 550, **608**, 696  
 — — muelleri 546, 547, 550, **608**, 696  
 — — ruficapilla 547, 603, **608**, 618, 696  
 — galactotes 551, 598, 599, **605**, 606  
 — — amphilecta 548, 550, **605**, 693  
 — — galactotes 547, 599, **606**, 610\*, 694  
 — — haematocephala 550, **605**, 606, 694  
 — — luapula 551, 599, **606**, 694  
 — — lugubris 546, 547, 551, 599, **605**, 694

*Cisticola galactotes nyansae* 551, **605**, 606, 694

- — *suahelica* 550, 551, 599, **606**, 694
- — *zalingei* 547, 550, **605**, 694
- — *haesitata*, sub *juncidis*
- — *hunteri chubbi* 549, 550, **602**, 691
- — *discolor* 549, **602**, 691
- — *hunteri* 691
- — *nigriloris* **602**, 691
- — *prinioides* **602**, 691
- — *juncidis* 551, 597, 599, 613
- — *brunniceps* (errore *bruniceps*) 548, 599, **613**, 698
- — *cisticola* 546, 547, 549, 599, 600, 608, **612**, 613, 614, 625, 629, 697
- — *cursitans* 553, 599, **612**, 613, 698
- — *juncidis* 547, 610\*, **612**, 697
- — *leanyeri* 549 (als *leanjeri*), **613**, 698
- — *malaya* 547, 598, 599, **613**, 698
- — *omalura* **613**, 698
- — *perennia* 546, 547, 549, 599, **612**, 697
- — *terrestris* 549, 599, **612**, 698
- — *tinnabulans* 548, 553, 599, 613, 698
- — *uropygialis* 549, **612**, 697
- — *lais* 599, 603
- — *distincta* **604**, 693
- — *lais* 549, 599, **604**, 691
- — *monticola* 546, 549, 599, **604**, 693
- — *namba* 549, 604 (errore *nambo*), 693
- — *semifasciata* 550, 599, **604**, 693
- — *lateralis antinorii* 547, **601**, 690
- — *lateralis* **601**, 690
- — *modesta* 690
- — *vincenti* 547, **601**, 698
- — *madagascariensis* 690
- — *melanura* 848
- — *nana* 550, **609**, 696
- — *natalensis* 598, 600, 607
- — *huambo* 547, **608**, 696
- — *kapitensis* 547, **608**, 695
- — *natalensis* 546, 547, 549, **608**, 696
- — *strangei* 549, 550, **607**, 608, 610\*, 695
- — *valida* **608**, 695
- — *njombe* 550, 553
- — *njombe* **604**, 693
- — *pipiens* 605
- — *congo* 550, **606**, 694
- — *pipiens* 550, **606**, 694
- — *restricta* 848
- — *robusta ambigua* 546, 549, 550, **607**, 695
- — *angolensis* 546, 547, 550, **607**, 695

*Cisticola robusta awemba* 546, 547, 550, **607**, 695

- — *nuchalis* 550, **607**, 695
  - — *robusta* 546, 547, 549, 550, **607**, 695
  - — *rufa* 549, 550, 598, 610\*, **612**, 697
  - — *ruficeps* 598, 699
  - — *guinea* 547, **609**, 696
  - — *ruficeps* 547, 550, **609**, 696
  - — *rufilata ansorgei* 550, **603**, 692
  - — *rufilata* 549, 552, **604**, 692
  - — *rufopileata* 691
  - — *subruficapilla* 693
  - — *jamesi* 549, **604**, 693
  - — *karasensis* 546, 549, 553, **604**, 693
  - — *subruficapilla* 550, **604**, 693
  - — *textrix major* 549, **614**, 699
  - — *textrix* 549, **614**, 700
  - — *tinniensi* 617
  - — *oreophila* 548, **606**, 695
  - — *perpulla* 547, 549, 550, **606**, 695
  - — *tinniensi* 549, 550, **606**, 695
  - — *trogodytes* 848
  - — *woosnami lufira* 550, **601**, 690
  - — *schusteri* 550, 600, **601**, 690
  - — *woosnami* **601**, 690
- Cistothorus* 328, **330**, 331
- — *apolinari* 846
  - — *meridae* 846
  - — *palustris* 328, 329, **330**
  - — *aestuarinus* 339
  - — *dissaepatus* 338
  - — *griseus* 339
  - — *iliacus* 338
  - — *laingi* 339
  - — *marianae* 339
  - — *paludicola* 339
  - — *palustris* 336\*, 338
  - — *plesius* 339
  - — *thyophilus* 339
  - — *platensis* 328, **330**
  - — *falklandicus* 338,
  - — *hornensis* 330, 336\*, 338
  - — *platensis* 338
  - — *polyglottos* **331**, 338
  - — *stellaris* 338
- cita*, *Hippolais* 668
- citreogularis*, *Sericornis* 551, 641, 642, **643**, 644, 645, 674\*, 724
- citreola*, *Motacilla* 205, **207**, 220, 225\*
- citreoloides*, *Motacilla* 207, 220
- citreopyga*, *Attila* 830, 831
- citrina*, *Zoothera* 362—364, 367, **396**, 397, 399, 400\*, 442, 443

- citrinella, *Emberiza* 60, 249, 381, 564, 577  
 citriniventris, *Attila* 130, 136  
 clamans, *Baeopogon* 845  
 clamans, *Prinia* 548, 553, 618, 702  
 Clamator 480  
 — cafer 481, 521, 522  
 Clamatores 8, 83  
 elamosus, *Atrichornis* 143  
 clamosus, *Cuculus* 294, 296  
 clara, *Motacilla* 208, 222  
 clarkei, *Turdus* 409, 456  
 clarus, *Catharus* 403, 446  
 clarus, *Pitohui* 782, 824  
 clarus, *Troglodytes* 346  
 claudeni, *Apalis* 626, 708  
 cleaveri, *Trichastoma* 466, 472, 504, 847  
 celandi, *Acanthiza* 726  
 clericalis, *Myrmecocichla* 389, 434  
 Clibanornis dendrocolaptoides 837  
 Climacteris 72, 215  
 climazura, *Fluvicola* 92  
 Clitonyx 545, 546, 650, 732  
 Clivicola 195  
 clot-bay, *Ramphocoris* 145, 153, 154, 172, 581  
 Clytoctantes alixii 839  
 Clytomyias insignis 349  
 Clytorhynchus 287, 733  
 — hamlini 850  
 — nigrogularis 734, 768, 812  
 — pachycephaloides 850  
 — vitiensis 734, 768  
 — — layardi 768, 812  
 — — vitiensis 768, 812  
 Cnemotricus 71, 81  
 — bimaculatus 106  
 — fuscatus 80  
 — — fuscatus 106  
 cnephus, *Turdus* 407, 461  
 Cnipodectes subbrunneus 842  
 cobana, *Gerygone* 648, 729  
 cobbi, *Troglodytes* 347  
 coburni, *Turdus* 408, 456  
 Coccythraustes 206, 249, 256, 257  
 Coccyzus 13  
 — cinereus 13  
 cochinchinensis, *Chloropsis* 283, 285, 286  
 Cochoa 364, 385, 405  
 — azurea 375  
 — — azurea 428  
 — purpurea 385, 404, 428  
 — viridis 385, 428  
 cockburniae, *Anthus* 214, 227  
 cockerelli, *Philemon* 469  
 cockerelli, *Rhipidura* 849  
 coei, *Stachyris* 514  
 coelebs, *Fringilla* 395, 489, 490, 620  
 coelestis, *Hypothymis* 850  
 coelicolor, *Grandala* 383, 426  
 coelivox, *Alauda* 161, 180  
 coerulecula, *Luscinia* 417  
 coerulescens, *Coracina* 234, 243  
 colchicus, *Phasianus* 143  
 colcloughi, *Drymodes* 415  
 collaris, *Alcippe* 536  
 collaris, *Ficedula* 788  
 collaris, *Lanius* 289, 304, 305, 318, 319, 760, 764, 766  
 collaris, *Microbatas* 848  
 collaris, *Mirafra* 148, 149, 167  
 collaris, *Prunella* 359, 360  
 colletti, *Macronyx* 222  
 collina, *Henicorhina* 347  
 collingwoodi, *Tolmomyias* 73  
 Colluricincla 287, 306, 733, 773, 776, 779 bis 781  
 — boweri 778, 781, 822  
 — harmonica 734, 735, 778, 780, 782  
 — — anda 781, 823  
 — — brunnea 781, 822  
 — — halmaturina 781, 823  
 — — harmonica 781, 823  
 — — henrici 781, 823  
 — — pallens 781, 823  
 — — pallidirostris 822  
 — — rufiventris 735, 754\*, 781, 782, 823  
 — — strigata 781, 823  
 — — superciliosa 781, 823  
 — — tachycrypta 781, 823  
 — — whitei 781, 823  
 — megarhyncha 734—736, 774  
 — — despecta 779, 822  
 — — fortis 780, 822  
 — — gouldii 780, 822  
 — — madaraszi 735, 779, 822  
 — — megarhyncha 778, 780, 821  
 — — normani 780, 822  
 — — palmeri 779, 822  
 — — parvissima 780, 822  
 — — rufigaster 780, 822  
 — — trobriandi 780, 822  
 — parvula 780  
 — — conigravi 780, 822  
 — — parvula 736, 780, 822  
 — woodwardi 778, 781



- Colluricincla woodwardi woodwardi* 734, **782**, 823  
*collurio*, *Lanius* 78, 249, 264, 288, 289, 291, 297, **298**, **299**, 300, 301, 303—305, *315*, 381, 584, 591, 733, 755—757, 760, 773 bis 776  
*collurioides*, *Lanius* **300**, *315*  
*collybita*, *Phylloscopus* 476, 488, 492, 494, 547, 548, 553, 577, 591, **592**, 597, 613, 625, 631, 636, 637, 643, *678*, *679*  
*Collyriocinclla rectirostris* 823  
— *rufiventris* 822  
*colma*, *Formicarius* **42**, 52  
*Coloeus monedula* 232  
*Colonia* 70, **75**  
— *c. colonus* 91  
*colonus*, *Colonia* 91  
*colonus*, *Rhinomyias* 849  
*Colopteryx* 70  
— *galeatus* **83**, *111*, 828  
*Colorhamphus parvirostris* 71, **85**, *114*  
*coltarti*, *Stachyris* *514*  
*columbae*, *Troglodytes* *346*  
*columbiana*, *Tityra* **133**, *138*  
*columbianus*, *Mionectes* *119*  
*columbianus*, *Myiozetes* 99  
*columbianus*, *Philydor* 31  
*comatus*, *Knipolegus* 91  
*comis*, *Garrulax* 529  
*comitata*, *Muscicapa* 734, 736, **751**, *796*  
*commersoni*, *Furnarius* 21  
*commoda*, *Alcippe* 538  
*communis*, *Sylvia* 124, 548, 549, 552, 569, **586**, 587—590, *673*, 758, 759  
*compressirostris*, *Rhipidura* 803  
*concinens*, *Acrocephalus* 547, 549, **566**, 567, 568, *662*  
*concinna*, *Myiagra* **756**, *798*  
*concolor*, *Cettia* 547, **558**, *656*  
*concolor*, *Dendrocolaptes* 837  
*concolor*, *Hypsipetes* 280  
*concolor*, *Macrosphenus* 848  
*concolor*, *Progne* 193  
*concolor*, *Ptyonoprogne* 184, **188**, *197*  
*concreta*, *Cyornis* 734, **746**, *792*  
*concreta*, *Dyaphorophya* 850  
*confinis*, *Turdus* **411**, *462*  
*confusa*, *Luscinia* *418*  
*confusa*, *Tchagra* *308*  
*confusus*, *Lanius* **298**, *314*  
*congener*, *Pycnonotus* **256**, *274*  
*congener*, *Tchagra* 289, *310*  
*congica*, *Riparia* 844  
*congo*, *Cisticola* 550, **606**, *694*  
*conigravi*, *Colluricincla* **780**, *822*  
*Conioptilon meilhenyi* 843  
*conirostris*, *Calandrella* 145, **158**, *174*, 831, 832  
*connectens*, *Macronous* **478**, *516*  
*connectens*, *Myiarchus* 72, *103*  
*connectens*, *Poecilodryas* 761, **762**, *802*  
*Conopias cinchoneti* 841  
— *inornata* 841  
— *trivirgata* 841  
*Conopophaga* 373, 840  
— *ardesiaca* 840  
— *aurita* 840  
— *castaneiceps* 840  
— *lineata* 752  
— — *lineata* 55  
— — *vulgaris* 55  
— *melanogaster* 840  
— *m. melanops* 55  
— *nigrogenys* 55  
— *peruviana* 840  
— *roberti* 55  
*Conopophagidae* 55, 840, 843  
*Conostoma* 464, 465, 495, 498  
— *aemodium* 495 (für *aemodium*), *542*  
— *aemodium* 495 (als *aemodium*), *542*  
*conradi*, *Pycnonotus* **255**, *271*  
*consobrina*, *Formicivora* 38  
*consobrina*, *Microrhopias* 49  
*consobrina*, *Myrmotherula* **38**  
*conspersus*, *Salpinctes* 338  
*conspicillata*, *Gerygone* 730  
*conspicillata*, *Pseudogerygone* 730  
*conspicillata*, *Sylvia* 548, 587, **588**, 610\*, *676*, 758  
*conspicillatus*, *Paradoxornis* 848  
*contaminatus*, *Heliobletus* 838  
*continentis*, *Calyptomena* **5**, *7*, *96\**  
*Contopus* 37, **71**, **79**  
— *albogularis* 841  
— *caribaeus* s. *Blacicus* *104*  
— *cinereus bogotensis* 73, *104*  
— — *brachytarsus* *104*  
— *fumigatus* 841  
— *latirostris* s. *Blacicus* *106*  
— *lugubris* 841  
— *nigrescens* 841  
— *ochraceus* 841  
— *pertinax pallidiventris* **79**, *104*  
— — *pertinax* *104*  
— *virens* 73, **79**  
— — *peninsulæ* *104*

*Contopus veliei* 104— *virens* 104cooki, *Prinia* 550, **623**, 705*Copsychus* 236, 321, 364, 487— *albospecularis albospecularis* **379**, 423— *pica* **379**, 423— *luzoniensis* **379**— *luzoniensis* 424— *malabaricus albiventris* **379**, 423— *indicus* **379**, 423— *interpositus* 423— *javanus* **379**, 424— *leggei* 423— *macrourus* **379**, 423— *malabaricus* 368, **379**, 380, 423— *mallopercus* 424— *minor* **379**, 424— *suavis* **379**, 424— *tricolor* **379**, 423, 424— *niger* 846— *pyrropygus* 846— *sularis* 235, 369, **379**, 393, 471— *amoenus* **379**, 423— *andamanensis* 422— *ceylonensis* 422— *erimelas* (*erimeles errore*) 422— *javensis* 423— *mindanensis* **379**, 423— *musicus* 423— *problematicus* **379**, 422, 423— *prosthopellus* 422— *sularis* 367, 400\*, 422— *sechellarum* 423— *stricklandii* **380**— *stricklandii* 424*Copurus* 75, 91*Coracina* 232, 234, 235, 284— *abbotti* 844— *analís* 844— *atriceps* 844— *azurea* 844— *bicolor* 844— *boyeri* 844— *caeruleogrisea* **232**, 242— *caledonica* 844— *cinerea* **234**— *cinerea* 243— *coerulescens* **234**— *coerulescens* 243— *dohertyi* 844— *f. fimbriata* **235**, 244— *fortis* 844*Coracina graueri* 844— *holopolia* 844— *l. larvata* **232**, 233, 242— *leucopyga* 844— *l. lineata* **233**, 242— *l. longicauda* **234**, 243— *mcgregori* 844— *melaena* 844— *melanoptera sykesi* **235**, 244— *melaschistos* 234, 235, 239— *avensis* **235**, 244— *melaschistos* **234**, 244— *mentalis* 233, 243— *montana* 844— *morio* 844— *newtoni* 844— *novaeollandiae* 231—233— *javensis* **232**, 242— *macei* **231**, 233, 242— *melanops* 231, **232**, 233, 242— *nipalensis* 231, **232**, 242— *novaeollandiae* **232**, 242— *siamensis* 231, **232**, 242— *panayensis* 844— *papuensis hypoleuca* 233, 243— *papuensis* **233**, 243— *sclaterii* **233**, 243— *stalkerii* **233**, 243, 272\*— *parvirostris* 232, 242— *parvula* 844— *pectoralis* **234**, 243— *polioptera* 844— *pollens* 844— *robusta* 232, **233**, 243— *schistacea* 844— *schisticeps* 844— *striata* 844— *dobsoni* **233**, 242— *temminckii* 844— *tenuirostris* **234**— *aruensis* 243— *melvillensis* 243— *mülleri* 243— *tenuirostris tenuirostris* 233, 243— *typica* **234**, 243*coracinus*, *Entomodestes* 846*coralliistrostris*, *Hypositta* 846*Corapipo gutturalis* 843*Corapipo leucorrhoea heteroleuca* 830*corax*, *Corvus* 135, 142*coraya*, *Thryothorus* 328, 341*cordofanica*, *Mirafraga* 844*coreensis*, *Galerida* **159**, 177, 224\*

- cornuta, Pipra 843  
 coronata, Petrochelidon 203  
 coronata, Pipra 122, 127  
 coronata, Resina 720  
 coronata, Thamnolaea 846  
 coronata, Xolmis 71, 88  
 coronata, Zeledonia 369  
 coronatus, Malurus 638, 720  
 coronatus, Manacus 842  
 coronatus, Onychorhynchus 72, 81, 108  
 coronatus, Phyllergates 547, 597, 689  
 coronatus, Phylloscopus 546, 594, 683  
 coronatus, Platyrinchus 81, 109  
 coronatus, Tachyphonus 131, 490  
 correctus, Thryomanes 340  
 correndera, Anthus 75, 217, 218, 230  
 coruscans, Neodrepanis 67, 67  
 Corvidae 284, 287, 498  
 corvina, Corvinella 297, 314  
 corvina, Terpsiphone 771, 813  
 Corvinella 287, 288  
 — corvina affinis 297, 314  
 — — corvina 297, 314  
 — m. melanolenca 298, 314  
 Corvus 234, 379, 395, 499  
 — corax 135, 142  
 Corydon 3, 4  
 — sumatranus pallescens 3, 6, 96\*  
 coryi, Schizoeaca 837  
 coryphaeus, Erythropigia 364, 366, 369, 413  
 Coryphistera 9, 10  
 — alaudina 9  
 — — alaudina 30  
 Coryphotriccus 71  
 — parvus 78  
 — — parvus 78, 99  
 Corythaeola 44  
 Corythocichla 510  
 Corythopsis 840, 843  
 — delalandi 840  
 — torquata 840  
 Cossypha 363, 364, 366, 367, 376  
 — albicapilla giffardi 378, 422  
 — anomala 363  
 — — anomala 377, 421  
 — ansorgei 377, 421  
 — archeri 846  
 — bicolor 376, 420  
 — bocagei 376  
 — — chapini 419  
 — caffra 372, 377, 574  
 — — caffra caffra 368, 377, 421  
 — — iolaema 377, 421  
 Cossypha caffra namaquensis 377, 421  
 — crepuscula (für humeralis c.) 421  
 — cyanocampter 377  
 — — cyanocampter 368, 421  
 — dichroa 376, 420  
 — heinrichi 846  
 — heuglini euronota 377, 420  
 — — heuglini 377, 420  
 — — subrufescens 420  
 — humeralis 377  
 — — crepuscula 421  
 — — humeralis 421  
 — isabellae 376  
 — — batesi 420  
 — natalensis 376  
 — — intensa 420  
 — — natalensis 420  
 — niveicapilla melanonota 378, 421  
 — — niveicapilla 378, 421  
 — — verticalis 378, 421  
 — polioptera 846  
 — roberti 846  
 — semirufa donaldsoni 376, 377, 420  
 — — intercedens 376, 420  
 — — semirufa 377, 420  
 costaricensis, Campylorhynchus 330, 335, 336\*  
 costaricensis, Catharus 446  
 costaricensis, Myrmotherula 38, 49  
 costaricensis, Pachyrhamphus 831  
 costaricensis, Tityra 133, 139, 831  
 Cotinga amabilis 843  
 — cayana 126, 136  
 — cotinga 843  
 — maculata 843  
 — maynana 843  
 — nattereri 843  
 — ridgwayi 126, 136  
 cotinga, Cotinga 843  
 Cotingidae 3, 59, 72, 85, 125, 841, 843  
 Cotingiden 84, 133, 134, 236, 640  
 cotta, Myiopagis 842  
 Coturnix 258, 761  
 Cotyle 195  
 couchi, Tyrannus 94  
 couesi, Campylorhynchus 334  
 courseni, Synallaxis 838  
 coutellii, Anthus 229  
 cowani, Riparia 184, 195  
 coxi, Ammomanes 153, 171  
 Craeticidae 287, 306  
 Craeticus 287  
 — cassicus 231

- cranbrookii, *Garrulax* 488, 525, 838  
*Cranioleuca* 8, 9, 14  
 — *albicapilla* 838  
 — *albiceps* 838  
 — *antisiensis* 838  
 — *curtata* 838  
 — *demissa* 838  
 — *erythroptus* 11  
 — — *griseigularis* 27  
 — *gutturata* 838  
 — *hellmayri* 838  
 — *marcapatae* 838  
 — *muelleri* 838  
 — *obsoleta* 27  
 — *pallida* 27  
 — *pyrrhophia* 12  
 — — *pyrrhophia* 12, 27  
 — *semicinerea* 838  
 — *striaticeps* 12  
 — *subristata* 838  
 — *sulphurifera* 27  
 — *vulpina* reiseri 8, 27  
 — — *vulpina* 15, 825  
*crassa*, *Napothera* 847  
*crassirostris*, *Calandrella* 159  
*crassirostris*, *Calendula* 159  
*crassirostris*, *Geositta* 837  
*crassirostris*, *Hypsipetes* 845  
*crassirostris*, *Sylvia* 549, 582, 671  
*crassirostris*, *Turnagra* 824  
*crassirostris*, *Tyrannus* 77, 95  
*Crateropus* 480, 519, 522  
 — *canorus* 521  
 — *griseus* 521  
*Crateroscelis* 545, 551  
 — *murina* 548  
 — — *murina* 552, 642, 724  
 — *nigrorufa* 546, 547  
 — — *nigrorufa* 643, 724  
 — *robusta* 849  
*Crax* 482  
*crenatus*, *Anthus* 218, 230  
*crepera*, *Cercomacra* 39, 50  
*crepitans*, *Psophodes* 467, 500  
*crepuscula*, *Cossypha* 421  
*Crex* 297  
*Criniger* 72, 249, 262, 264, 278  
 — *barbatus* 259, 845  
 — — *chloronotus* 259  
 — — *bartelsi* 261  
 — — *bres* 261, 277  
 — — *frater* 261, 262, 278  
 — — *gularis* 261, 277  
*Criniger bartelsi tephrogenys* 261, 277  
 — — *xanthizurus* 261, 277  
 — *bres* 261  
 — *c. calurus* 260, 277  
 — *finchii* 845  
 — *flaveolus* 259, 261  
 — — *burmanicus* 261, 272\*, 277  
 — — *flaveolus* 261, 262, 277  
 — *ndussumiensis* (jetzt zu *olivaceus*)  
 — *ochraceus* 261  
 — — *ochraceus* 261, 277  
 — — *ruficrissus* 261, 277  
 — — *salangae* 261, 277  
 — — *sordidus* 261, 277  
 — *olivaceus ndussumiensis* 261, 277  
 — *pallidus* 845  
 — *phaeocephalus* 251  
 — — *phaeocephalus* 262, 278  
 — *tephrogenys bartelsi* 261, 277  
*criniger*, *Hypsipetes* 261, 845  
*criniger*, *Prinia* 547, 548, 622, 623, 624, 705  
*criniger*, *Setornis* 845  
*criniger*, *Suya* 705  
*crinitus*, *Myiarchus* 73, 79, 101, 293  
*crispifrons*, *Napothera* 847  
*crissale*, *Toxostoma* 357  
*crissalis*, *Formicarius* 43, 52  
*cristata*, *Calyptura* 843  
*cristata*, *Cariama* 581  
*cristata*, *Elaenia* 116  
*cristata*, *Galerida* 145, 152, 155, 158, 159, 160, 175–177, 284  
*cristata*, *Oreocica* 402, 817  
*cristata*, *Pseudoseisura* 8, 9, 30  
*cristata*, *Rhegmatorhina* 840  
*cristata*, *Terpsiphone* 814  
*cristatum*, *Sphenostoma* 465, 468, 500  
*cristatus*, *Furnarius* 22  
*cristatus*, *Lanius* 289, 298, 314, 315  
*cristatus*, *Oxyruncus* 843  
*cristatus*, *Parus* 637, 645  
*cristatus*, *Pitohui* 850  
*cristatus*, *Sakesphorus* 839  
*crocea*, *Epthianura* 651, 732  
*crocea*, *Rupicola* 135  
*croceus*, *Macronyx* 209, 222  
*Crocias* 287, 465, 491  
 — *albonotatus* 488, 491, 538  
 — *guttatus* 538  
 — *langbianis* 848  
*crossleyi*, *Mystacornis* 495, 541  
*crossleyi*, *Zoothera* 847  
*crotopezus*, *Turdus* 461

- Crotophaga ani* 44  
*cruenta*, *Tchagra* 292, **293**, 297, 310  
*cruentatus*, *Malurus* 547, **638**, 720  
*cruentus*, *Malacocotus* 293, 295, **297**, 313  
*cruralis*, *Brachypteryx* 369, 412  
*cruralis*, *Cinclorhamphus* 550 (als *ruralis*), 552, 562\*, **580**, 670  
*crypta*, *Dendrobiastes* 849  
*cryptanthus*, *Pomatorhinus* 507  
*Cryptigata* 684  
*cryptoleuca*, *Myrmecocichla* 434  
*cryptoleuca*, *Platysteira* **765**, 808  
*cryptoleuca*, *Progne* 193  
*cryptoleucus*, *Peneothello* 849  
*cryptoleucus*, *Thamnophilus* 839  
*Cryptolopha* 545, 546, 594, 684, 685, 733  
— *grammiceps* 684  
— *jerdoni* 686  
— *tephrocephala* 685  
*cryptolophus*, *Lipaugus* 844  
*cryptopyrrha*, *Merula* 449  
*cryptoxanthus*, *Myiophobus* 108  
*cryptus*, *Thryomanes* **331**, 339  
*cubensis*, *Tyrannus* **77**, 95  
*cubla*, *Dryoscopus* **291**, 308  
*cucullata*, *Cecropis* **184** (als *Hirundo*), 186, 187 (als *Hirundo*), 200  
*cucullata*, *Grallaricula* 34, **43**, 53  
*cucullata*, *Hirundo*, = *Cecropis*, 184, 187  
*cucullata*, *Melanodryas* 369 (als *Petroica*), 734—736, 753, 754\*, **759**, 801  
*cucullata*, *Pachycephala* 773, 774, **777**, 820  
*cucullata*, *Petroica* s. *Melanodryas* 369  
*cucullata*, *Pitta* 59, 60, **62**, 65  
*cucullata*, *Tchagra* 293, 309  
*cucullatus*, *Ampelion* **126**, 136  
*cucullatus*, *Carpornis*, früher *Ampelion* **126**, 136  
*cucullatus*, *Phyllergates* 547, 550, 553, **597**, 689  
*cucullatus*, *Ploceus* 751  
*Cuculiden* 294, 641  
*Cuculus canorus* 39, 296, 382, 571  
— — *bakeri* 612  
— — *clamosus* 296  
— — *gabonensis* 294  
— — *fugax hyperythrus* 375, 400\*  
— — *poliocephalus* 641  
— — *poliocephalus* 654  
— — *rochii* 613  
— — *solitarius* 296, 376  
*Culicicapa* 735  
— *c. ceylonensis* 737, **765**, 808  
*Culicicapa ceylonensis pallidior* 754\*, **765**, 808  
— — *percnocara* **766**, 808  
— — *helianthea* 850  
*culicivora*, *Gerygone* **650**, 731  
*Culicivora* 70, 84  
— *caudacuta* **84**, 113  
— *stenura* **84**, 113  
*cumanensis*, *Grallaricula* **43**, 53  
*cumanensis*, *Thryothorus* **332**, 336\*, 342  
*cumatilis*, *Cyanoptila* 674\*, **744**, 790  
*cuneatus*, *Glyphorhynchus* 16  
*cunicularia*, *Geositta* 19  
*Cuphornis* 541  
*Cuphotornis* 541  
*curruca*, *Sylvia* 233, 237, 287, 290, 489, 548, 549, 552, 561, 569, 578, **582**, 583, 584, 590, 591, 633, 634, 650, 671, 672, 758, 764, 766, 835  
*currucoides*, *Sialia* 427  
*cursitans*, *Cisticola* 553, 599, **612**, 613, 698  
*curtata*, *Cranioleuca* 538  
*curvirostre*, *Toxostoma* 337\*, 348, **351**, 356, 357  
*curvirostris*, *Campylorhynchus* 335  
*curvirostris*, *Certhilauda* 145, **150**, 168  
*curvirostris*, *Limnornis* **12**, 22  
*curvirostris*, *Pycnonotus* 845  
*curvirostris*, *Vanga* **320**, 768  
*Cutia nipalensis* 847  
*cyane*, *Larivora* 366  
*cyane*, *Luscinia* 362, 366, **375**, 400\*, 419  
*cyanea*, *Arrenga* 441  
*cyanea*, *Cyornis* **746**, 792  
*cyanea*, *Pitta* **60**, 64  
*Cyanecula* 417  
*cyanea*, *Platysteira* 735, **765**, 808  
*cyanecula*, *Luscinia* 368, **375**, 380, 418, 743  
*cyaneoviridis*, *Callichelidon* 844  
*cyaneus*, *Malurus* 547, **638**, 639, 647, 674\*, 718, 719  
*cyaniceps*, *Rhipidura* 804  
*cyanirostris*, *Knipolegus* 92  
*cyaniventer*, *Tesia* 549, **554**, 555, 653  
*cyaniventris*, *Pycnonotus* **252**, 266  
*cyanocampter*, *Cossypha* 368, **377**, 421  
*cycanocephala*, *Todopsis* 547, 548, 552, **638**, 718  
*cyanochlamys*, *Malurus* 718  
*Cyanocompsa cyanoides* 14  
*Cyanoderma* 465, 477, 514, 515  
*cyanescens*, *Terpsiphone* 734, **772**, 817  
*cyanogaster*, *Irena* 845  
*cyanoides*, *Cyanocompsa* 14

**Cyanolanius 321**

- cyanoleuca, Grallina 241, 320  
 cyanoleuca, Myiagra 734, **756**, 798  
 cyanoleuca, Notiochelidon 184, 193  
 cyanomelana, Cyanoptila **744**, 790  
 cyanomelas, Trochocercus 735, **769**, 812  
 cyanopogon, Chloropsis 845  
 cyanoptera, Pitta 60, 64  
 cyanopterus, Artamus 241, 774  
 Cyanoptila 734, 735  
 — cyanomelana cumatilis 674\*, **744**, 790  
 — cyanomelana **744**, 790  
 Cyanotis 70, **84**, 113  
 cyanotus, Malurus 719  
 cyanotus, Zoothera 442  
 cyanouroptera, Minla 467, **488**, 534  
 cyanura, Eucichla 59, 64  
 cyanurus, Tarsiger 362, 364, 368, **375**, 376, 419  
 cyanus, Monticola 395, **441**  
 cyanus, Peneothello 735, 736, **760**, 802  
 Cymbilaimus lineatus fasciatus 826  
 — — intermedius 826  
 Cymbirhynchus 3, 4  
 — macrorhynchus macrorhynchus 4, 6  
 — malaccensis 4, 6  
 Cyornis 734, 746, 750, 789, 790  
 — banyumas 734, 735, 747, 770  
 — — banyumas **745**, 791  
 — — cantatrix **745**, 790  
 — — magnirostris **745**, 790  
 — — whitei **745**, 790  
 — caerulata 849  
 — concreta 734  
 — — cyanea **746**, 792  
 — hainana 849  
 — herioti 849  
 — hoevelli 849  
 — hyacinthina 849  
 — pallipes 735, 737, **746**, 792  
 — poliogenys 735  
 — — cachariensis **746**, 791  
 — — poliogenys **746**, 791  
 — rubeculoides 734, 735, 745, 746  
 — — dialilaema **745**, 790  
 — — rubeculoides 674\*, 737, **744**, 790  
 — ruecki 849  
 — rufigastra 735  
 — — philippinensis 737, **746**, 791  
 — sanfordi 849  
 — superba 849  
 — tickelliae 734, **744**—746  
 — jerdoni **746**, 791

**Cyornis tickelliae nesaea 827**

- — sumatrensis **746**, 791  
 — — tickelliae 737, **746**, 791  
 — — turcosa 735  
 — — rupatensis **745**, 791  
 — — turcosa **745**, 791  
 — — unicolor 735  
 — — unicolor 737, **746**, 791  
 — — vivida 849  
 cyornithopsis, Sheppardia 846  
 Cyphorhinus aradus 846  
 — thoracicus 846  
 cypriaca, Galerida 175, 224\*  
 cypriaca Oenanthe **392**, 438  
 cypriotes, Troglodytes 344  
 dabbeneni, Lepidocolaptes 17  
 dacotiae, Saxicola **388**, 431  
 dahli, Pachycephala 306, 773, **776**, 820  
 dahli, Rhipidura 850  
 daturica, Prunella 361  
 dalhousiae, Psarisomus 5, 7, 382  
 damarensis, Calandrella 174  
 damarensis, Certhilauda 145, **150**, 168  
 damarensis, Eremopterix 146, **151**, 170  
 damarensis, Erythropygia **371**, 414  
 damarensis, Mirafr 147, 167  
 damarensis, Tchagra 289, 310  
 dambo, Cisticola 550, **614**, 700  
 damii, Xenopiostrius 845  
 dammermani, Pericrocotus 239  
 danjou, Jabouilleia 847  
 dannefaerdi, Petroica **759**, 801  
 dartfordiensis, Sylvia 549 (als dartfordi), 567, **589**, 677  
 darwini, Upucerthia 19  
 Dasyornis 546  
 — brachypterus 547, 548  
 — — brachypterus 548, **640**, 722  
 — — longirostris **640**, 722  
 — b. broadbenti **640**, 722  
 dasypus, Delichon 203  
 dauma, Turdus 445  
 dauma, Zoothera 364, 365, 367, 396, **398**, 399, 400\*, **444**, 445  
 daurica, Cecropis 184—186, **189**, 191, 201  
 dauricus, Anthus 223  
 dauricus, Troglodytes 344  
 david, Niltava 849  
 david, Garrulax 465, **483**, 526, 527  
 david, Stachyris 513  
 davidiana, Cettia 547, **557**, 655  
 davidianus, Paradoxornis 848

- davisoni, *Alcippe* 537  
 davisoni, *Chloropsis* 286  
 davisoni, *Napothera* 511  
 davisoni, *Phylloscopus* 546, 594, 684  
 davisoni, *Pycnonotus* 254, 270  
 davisoni, *Stachyris* 514  
 davisoni, *Zoothera* 366, 397, 443  
 dayi, *Elaenia* 842  
 debilis, *Neomixis* 476, 512  
 debilis, *Phyllastrephus* 845  
 debilis, *Turdus* 367, 459  
 decaptus, *Anthus* 213, 227  
 deckeni, *Eurocephalus* 290, 307  
 Deconychura longicauda typica 825  
 — *strictolaema* 837  
 dedemi, *Rhipidura* 849  
 degener, *Laniarius* 295, 312  
 degeni, *Mirafr* 166  
 degodiensis, *Mirafr* 844  
 deichleri, *Turdus* 457  
 deignani, *Aegithina* 285  
 delalandi, *Corythopis* 840  
 delamerei, *Pseudalaemon* 158, 175  
 delesserti, *Garrulax* 464, 482, 483, 526  
 Delichon 184  
 — *dasyptus cashmeriensis* 203  
 — — *dasyptus* 203  
 — — *nigritentalis* 203  
 — *n. nipalensis* 203  
 — *urbica* 84, 184, 186, 189  
 — — *lagopoda* 203  
 — — *meridionalis* 203  
 — — *urbica* 203  
 — — *whiteleyi* 203  
 deliciosus, *Allocotopterus* 830  
 deltae, *Prinia* 548, 616, 701  
 Deltarhynchus flammulatus 841  
 demissa, *Cranioleuca* 838  
 Dendrexetastes rufigula 10  
 — — *rufigula* 16  
 Dendrobiastes 741  
 — *basilanic* 735  
 — — *samarensis* 741, 786  
 — *bonthaina* 849  
 — *buruensis* 849  
 — *crypta* 849  
 — *dumetoria* 734  
 — — *dumetoria* 741, 786  
 — *harterti* 849  
 — *henrici* 849  
 — *hodgsonii* 734, 735, 741, 787  
 — *h. hyperythra* 735, 737, 741, 787  
 — — *innexa* 742, 787  
 Dendrobiastes hyperythra oliga 734, 742, 787  
 — — *vulcani* 734, 742, 787  
 — *platenae* 849  
 — *rufigula* 849  
 Dendrocincila 8, 9  
 — *anabatina typhla* 16  
 — *fuliginosa meruloides* 10, 11, 16  
 — *homochroa* 837  
 — *merula* 837  
 — *tyrannina* 837  
 Dendrocitta 284  
 Dendrocolaptes 9, 32  
 — *certhia* 837  
 — *concolor* 837  
 — *hoffmannsi* 837  
 — *picumnus multistrigatus* 16  
 — *platyrostris* 837  
 — *validus* 16  
 Dendrocolaptidae 8, 10, 14, 16, 837  
 Dendrocolaptiden 8—10, 14, 34, 56, 69, 187  
 dendrocolaptoides, *Clibanornis* 837  
 dendrocolaptoides, *Phacellodomus* 837  
 Dendronanthus 205  
 — *indicus* 206, 219  
 Dendrophylax 15, 24  
 — *setarius* 15  
 Dendroplex 17  
 — *picus* 15  
 Dendroornis erythropygia 17  
 — *guttatoides* 17  
 densirostris, *Margarops* 337\*, 352, 358  
 denti, *Sylvietta*, 548, 631, 714  
 derbianus, *Orthotomus* 597, 688  
 derbianus, *Pitangus* 100  
 deserti, *Ammomanes* 145, 150, 153, 170, 171  
 deserti, *Oenanthe* 390, 391, 436  
 deserti, *Sylvia* 549, 583, 672  
 deserticola, *Sylvia* 549, 589, 676  
 deserticolor, *Geositta* 19  
 desertorum, *Alaemon* 171  
 desmursii, *Sylviorhynchus* 22  
 desolata, *Terpsiphone* 771, 815  
 despecta, *Colluricincla* 779, 822  
 despotes, *Tyrannus* 77, 94  
 Dessonornis 377, 421  
 destructus, *Formicarius* 43, 53  
 deva, *Galerida* 158, 178  
 devillei, *Drymophila* 839  
 diadema, *Ochthoeca* 75, 90  
 diademata, *Aethya* 257, 364, 368, 371, 378, 422, 472 (als *A. castanea*), 856  
 diademata, *Monarcha* 810

- diademata, Yuhina **493**, 541  
 dialilaema, Cyornis **745**, 790  
 diana, Cinclidium **383**, 426, 555  
 Diaphoropterus 236, 245  
 diardi, Garrulax 524  
 Dicaeiden 83  
 Dicaeum 67  
 — agile 632  
 dichroa, Cossypha **376**, 420  
 dichrous, Pitohui 737, **782**, 823  
 Dichrozona cineta 839  
 Dickichtschlüpfer **143**  
 Dickkopfschnäpper 718\*, 733  
 Dicuridae 3  
 Dicurus 5  
 — hottentottus 320  
 dido, Acrocephalus 835  
 Diebstyrann **78**  
 diemenensis, Acanthiza 727  
 diemensis, Rhipidura 805  
 difficilis, Empidonax 73, **80**, 105, 106  
 difficilis, Myiodynastes 73, 97\*, 98  
 difficilis, Phylloscartes 842  
 Digenea leucomelanura 789  
 dignissima, Thamnocharis 840  
 diluta, Alauda, errore pro Eremophila 181  
 diluta, Eremophila 181  
 diluta, Riparia 184, 196  
 dimidiata, Hirundo 184, 200  
 dimidiata, Pomarea 850  
 dimidiatus, Philydor 838  
 diminuta, Cisticola **614**, 699  
 dimorpha, Batis **763**, 806  
 dinellianus, Pseudocolopteryx 112  
 dinellii, Thamnophilus 47  
 Dinemellia 290  
 Dinosaurier 482  
 diops, Batis 850  
 diops, Hemitriccus 842  
 Dioptornis 738, 784  
 diphone, Cettia 547, 551, **556**, 557, 558, 562,  
 624, 643, 654, 655  
 diphone, Horeites 654  
 Diplootocus 363, 366, **381**, 382, 394, 426  
 dipora, Stachyris 514  
 discolor, Cisticola 549, **602**, 691  
 disjuncta, Myrmeciza 840  
 dispar, Pycnonotus **251**, 252, 266  
 disruptans, Zoothera **397**, 443  
 dissaepatus, Cistothorus 338  
 dissimilis, Turdus 366, 399, **405**, 410, 451  
 distans, Trichastoma 466, **472**, 504  
 distincta, Cisticola **604**, 693  
 disturbans, Bradypterus s. castaneus  
 Diuca 163  
 divaricatus, Pericrocotus 236, **237**, 238, 245  
 diverga, Sylvietta **632**, 715  
 dixonii, Zoothera 833, 834  
 dobsoni, Coracina **233**, 242  
 dodsoni, Lanius **303**, 318  
 dodsoni, Pycnonotus 269  
 dohertyi, Coracina 844  
 dohertyi, Telophorus **296**, 313, 845  
 Dohle 232  
 dohrni, Horizorhinus **494**, 541  
 doliatus, Thamnophilus 33, **36**, 40, 46, 554  
 Doliornis slateri 843  
 domestica, Progne 187, 193  
 domesticus, Passer 213, 256, 287, 288, 290,  
 587  
 domesticus, Troglodytes 345  
 domicella, Cecropis 201  
 domicola, Hirundo 186, 198  
 dominicana, Xolmis 71, 88  
 dominicanus, Myadestes 429  
 dominicensis, Cichlherminia 400\*, **402**, 446  
 dominicensis, Myiarchus 102  
 dominicensis, Progne 193  
 dominicensis, Tyrannus 71, 73, **77**, 95  
 dominicus, Dulus **324**, 336\*  
 Donacobius 72, 215, 348  
 — atricapillus 348, **351**  
 — — atricapillus 337\*, 357  
 donaldsoni, Cossypha **376**, 377, 420  
 dorbignyi, Asthenes **13**, 28  
 doriae, Alaemon 171  
 dorotheae, Amytornis 547, **640**, 721  
 dorsale, Toxostoma 348, **351**, 357  
 dorsalis, Automolus 838  
 dorsalis, Lanius 304, 318, 845  
 dorsalis, Malurus 720  
 dorsalis, Mimus 355  
 dorsalis, Orthonyx 500  
 dorsalis, Phacellodomus 838  
 dorsimaculatus, Herpsilochmus 839  
 dovei, Cinclosoma 496, 500  
 Driocetistes 15, 29  
 — erythrophthalmus ferrugineigula 15  
 Dromaecocercus brunneus 848  
 — seebohmii 848  
 Dromococcyx 9  
 — pavoninus 41  
 — phasianellus 34  
 Drosseln, Drosselvögel 10, 233, 236, 295,  
 320, 321, 348, 350, **362**, 365, 379, 383 bis



- 385, 394, 396, 399, 400\*, 402—404, 409,  
410, 546, 551, 553, 733, 736
- Drosselrohrsänger* 571
- drownei*, *Rhipidura* 849
- dryas*, *Catharus* 849
- dryas*, *Rhipidura* 806
- Drymocataphus* 465, 470, 502
- *assamensis* 503
- *capistratoides* 503
- *tickelli* 503
- Drymochaera* 545, 546, 643, 724
- Drymocichla incana* 848
- Drymodes* 364
- *brunneopygia* 372
- — *brunneopygia* 415
- — *pallidus* 415
- *colcloughi* (für sup. col.) 415
- *superciliaris* 372, 415
- Drymodromus* s. *Dryodromas*
- Drymoeca ocularia* 618
- drymoecus*, *Thryomanes* 340
- Drymoica robusta* 695
- Drymophila* 768, 811
- Drymophila* 34, 38, 52
- *caudata* 839
- *devillei* 839
- *ferruginea* 38, 50
- *genei* 839
- *malura* 39, 50
- *ochropygia* 39, 50
- *squamata* 39, 50, 839
- *striata* 39
- Drymornis* 8, 9
- *bridgesii* 16
- Dryodromas* 546 (als *Drymodromus*), 608
- *fulvicapilla* 696 als *Dryodromus*
- Dryonastes* 362, 464, 482, 488, 525—529
- Dryoscopus* 287, 288, 295, 312
- *affinis* (a. und *senegalensis*) 845
- *angolensis* 845
- *cubla affinis* (jetzt Art) 845
- — *cubla* 291, 308
- — *hamatus* 291, 308
- *gambensis* 291, 308
- *pringlii* 845
- *sabini* 845
- dubia*, *Alcippe* 536
- dubia*, *Cercomela* 846
- dubius*, *Pyrocephalus* 93
- dubius*, *Schoeniparus* 536
- dubius*, *Turdus* 455
- ducis*, *Riparia* 195
- dukhunensis*, *Calandrella* 156, 172
- dukhunensis*, *Motacilla* 205, 221
- dulcior*, *Pachycephala* 754\*, 778, 821
- dulcis*, *Malurus* 719
- dulcivox*, *Alauda* 160, 179
- Dulidae* 324
- Dulus dominicus* 324, 336\*
- dumasi*, *Zoothera* 847
- dumetaria*, *Upucerthia* 19, 20
- Dumetella* 8, 14, 348
- *carolinensis* 8, 348, 353
- Dumetia* 464
- *hyperythra* 478
- — *albogularis* 477, 478, 515
- — *hyperythra* 477, 515
- — *phillipsi* 515
- dumetoria*, *Dendrobiastes* 734, 741, 786
- dumetorum*, *Acrocephalus* 548, 550, 568, 662
- dumicola*, *Poliophtila* 653
- dunni*, *Ammomanes* 831, 832
- duponti*, *Chersophilus* 158, 175
- Dyaphorophya blisetti* 735, 737
- — *chalybea* 765, 808
- *c. castanea* 735, 737, 765, 808
- *concreta* 850
- *tonsa* 850
- dyscola*, *Pipromorpha* 120
- Dysithamnus* 37, 47
- *ardesiacus* 37
- — *obidensis* 48
- *guttulatus* 48
- *mentalis* 34
- — *andrei* 34
- — *mentalis* 37, 48
- — *oberi* 48
- — *semicinereus* 48
- — *septentrionalis* 37, 48
- *puncticeps* 839
- *stictothorax* 48
- *striaticeps* 839
- *xanthopterus* 839
- earlei*, *Turdoides* 519
- ecaudatus*, *Perissotriccus* 73, 83, 112
- eclipses*, *Turdoides* 519
- edela*, *Orthotomus* 596, 597, 688
- Edelfasan* 143
- edolioides*, *Melaenornis* 674\*, 738, 784
- Edolisoma* 234, 243
- eduardi*, *Tylas* 845
- edwardi*, *Menura* 142
- egertoni*, *Actinodura* 487, 488, 491, 492, 534

- egregia, *Cisticola* 549, **615**, 700  
 eichhorni, *Monarcha* 735, 737, 766, **767**, 811  
 Elachura 476, 512  
 — haplonota 512  
 elaeica, *Hippolais* 553, 575, **576**, 577, 668  
 Elaenia (*Elainea* errore) 70, 71, 74, **85**, 86  
 — affinis 117  
 — albiceps **85**  
 — — albiceps 115  
 — — chilensis 115  
 — chiriquensis albivertex 116  
 — — chiriquensis **85**, 116  
 — cristata 116  
 — dayi 842  
 — f. fallax 86, 96\*, 116  
 — flavogaster **85**  
 — — flavogaster 73, **85**, 115, 829  
 — pallididorsalis 829  
 — subpagana **85**, 115  
 — frantzii 116  
 — — frantzii 829  
 — gaimardii (jetzt *Myiopagis*) gaimardii 117  
 — — guianensis 71, **85**, 116  
 — — trinitatis 73, 116, 828  
 — gigas 842  
 — leucospodia (jetzt *Phaeomyias*) 70, 71, **86**  
 — — cinereifrons 117  
 — martinica **85**  
 — — barbadensis 115  
 — — martinica 115  
 — — riisii 115  
 — mesoleuca 115  
 — murina 85, 114  
 — o. obscura 116  
 — — pudica 116  
 — pagana **85**, 115  
 — pallatangae 842  
 — parvirostris 115  
 — pelzelni 842  
 — ruficeps 842  
 — s. spectabilis 73, 115  
 — strepera 116  
 — viridicata (jetzt *Myiopagis*) accola 73, **86**, 117  
 — — placens **85**, 117  
 — — viridicata **85**, 117  
 Elaphornis 561, 659  
 Elathea **252**, 266  
 elatus, *Tyrannulus* **87**, 119  
 elegans, *Laniusoma* 843  
 elegans, *Lanius* **303**, 318  
 elegans, *Lophobasilus* 547, **637**, 718  
 elegans, *Malurus* 548, **638**, 720  
 elegans, *Melanopareia* **56**, 840  
 elegans, *Muscicapa* 791  
 elegans, *Perierocotus* **238**, 247  
 elegans, *Progne* 193  
 elegans, *Xiphorhynchus* 837  
 elegantior, *Synallaxis* 24  
 elegantula, *Rhipidura* 849  
 elgonensis, *Bradypterus* **559**, 657  
 elgonensis, *Turdus* 450  
 elisabeth, *Myadestes* 429  
 elizabethae, *Malurus* 719  
 elliotii, *Garrulax* 465, **483**, 531  
 ellioti, *Pitta* 841  
 Ellisia 577, 668  
 Elminia albicauda **769**, 812  
 — longicauda 734  
 — — longicauda **769**, 812  
 — — teresita **769**, 812  
 Elster 233, 468  
 eludens, *Thamnocharis* 840  
 elutus, *Thyrothorus* 343  
 elwesi, *Eremophila* 145, **162**, 181, 209, 561  
 emancipata, *Melanocorypha* **153**, 172  
 Emarginata 386, 430  
 Emberiza 133, 259, 472, 474, 485, 491  
 — aureola 607  
 — cabanisii 257  
 — calandra 474, 576  
 — cia 259, 292  
 — cirrus 576  
 — citrinella 60, 249, 381, 564, 577  
 — flaviventris 257  
 — fucata 381, 471  
 — hortulana 288, 322, 487  
 — schoeniclus 206, 207, 577  
 emeria, *Pycnonotus* **252**, 266  
 emini, *Cecropis* 201  
 emini, *Tachagra* 309  
 emini, *Terpsiphone* 814  
 Emina lepida 547, 550, 552, **628**, 710  
 emmae, *Saxicola* 432  
 Empidagra **86**, 117  
 Empidochanes 71, **80**, 106  
 Empidonax 69, 71, **79**  
 — affinis 841  
 — albigularis timidus 828  
 — atriceps 106  
 — bimaculatus 106  
 — difficilis **80**  
 — — cineritius 106  
 — — difficilis 105

- Empidonax difficilis flavescens* 73, 80, 106  
 — — *salvini* 106  
 — — *euleri* 79  
 — — *euleri* 106  
 — — *lawrencei* 73, 106  
 — — *flaviventris* 73, 105  
 — — *fulvifrons* 70, 79  
 — — — *pygmaeus* 106  
 — — *griseipectus* 841  
 — — *griseus* (jetzt *wrightii*) 106  
 — — *hammondii* 70, 79, 105  
 — — *minimus* 70, 79, 105  
 — — *obscurus* 105  
 — — *pusillus* 70, 105  
 — — *traillii* 73, 80  
 — — — *alnorum* 105  
 — — — *brewsteri* (jetzt *traillii*) 105  
 — — — *traillii* (jetzt *alnorum*) 105  
 — — *virescens* 105  
 — — *wrightii* (jetzt *oberholseri*) 70, 79, 105  
*Empidonomus* 70, 77  
 — — *aurantioatrocristatus* (als *aurantio-atro-*  
*cristatus*) 71, 77, 95  
 — — *inca* 77  
 — — *varius* 71, 77, 78  
 — — — *rufinus* 77, 95, 828  
 — — — *varius* 95  
*Empidornis* 731, 785  
*enertera*, *Eremophila* 183  
*Enicurus* 364, 384, 385  
 — — *immaculatus* 384, 428  
 — — *leschenaulti* 364, 384, 385  
 — — — *indicus* 385, 428  
 — — — *leschenaulti* 384, 428  
 — — — *sinensis* 385, 428  
 — — *maculatus* 383  
 — — — *guttatus* 384, 385, 428  
 — — — *maculatus* 385, 428  
 — — *ruficapillus* 384, 428  
 — — *schistaceus* 383, 384, 385, 428  
 — — *scouleri* 364  
 — — — *fortis* 383, 427  
 — — — *scouleri* 383, 427  
 — — *velatus* 383  
 — — — *velatus* 427  
*Enneoctonus* 315  
*ensifera*, *Cercomela* 430  
*Enten* 746  
*Entomodestes coracinus* 846  
 — — *leucotis* 846  
*Entotriccus* 70, 75  
 — — *striaticeps* 92  
*Eopsaltria* 287, 733, 753, 761, 797, 798  
 — — *australis* 735, 753, 755  
 — — — *australis* 753, 797  
 — — — *chrysorrhoa* 753, 797  
 — — — *griseogularis* 735 (einmal als Art), 753, 797  
 — — — *magnirostris* 753, 797  
 — — *flaviventris* 735, 753, 797  
 — — *georgiana* 734, 753, 797  
 — — *gularis* 797  
 — — *kempis* s. *Microeca griseoceph-*  
*eus*, *Pycnonotus* 254, 270  
*ephippialis*, *Turdus* 459  
*epichlora*, *Prinia* 848  
*epilepidota*, *Napothera* 474, 475, 496\*, 510, 511, 555  
*Ephthianura* 545, 651, 732  
 — — *albifrons* 191 (als *Ephthianura*), 547  
 — — — *albifrons* 651, 732  
 — — — *tasmanica* 651, 732  
 — — *aurifrons* 651, 732  
 — — *crocea boweri* 651, 732  
 — — — *crocea* 651, 732  
 — — *tricolor* 651, 732  
*epulata*, *Muscicapa* 849  
*equicaudata*, *Cisticola* 613, 698  
*Erannornis* 769, 812  
*Erator inquisitor* 844  
 — — *leucura* 844  
*Eremiornis* 580  
 — — *carteri* 550, 580, 670  
*eremita*, *Nesocichla* 400\*, 402, 446  
*Eremobius phoenicurus* 837  
*Eremomela atricollis* 547, 631, 712  
 — — *badiceps* 848  
 — — *f. flaviventris* 712  
 — — *gregalis* 550  
 — — — *albigularis* 631, 713  
 — — — *gregalis* 631, 713  
 — — *icteropygialis abdominalis* 631, 712  
 — — — *erlangeri* 712  
 — — — *flavicrissalis* 547, 548, 630, 712  
 — — — *griseoflava* 547, 548, 630, 712  
 — — — *icteropygialis* 553, 835, 836  
 — — — *polioxantha* 631, 713  
 — — — *saturationis* 631, 713  
 — — — *viriditincta* 631, 713  
 — — *p. pusilla* 550, 631, 713  
 — — *scotops* 363, 550  
 — — — *scotops* 631, 713  
 — — *turneri* 848  
 — — *u. usticollis* 549, 550, 611\*, 631, 713  
*Eremophila* 144, 145, 156, 158, 160, 161, 211

- Eremophila alpestris* 145, **161**, 298, 760  
 — — *actia* 182  
 — — *adusta* 182  
 — — *albigula* 145, **162**, 180  
 — — *alpestris* 182, 224\*  
 — — *altaica* 181  
 — — *areticola* 181  
 — — *balcanica* **162**, 180  
 — — *bicornis* **162**, 181  
 — — *bilopha* 152, **163**, 183  
 — — *brandti* 181  
 — — *chrysolaema* 183  
 — — *diluta* 181  
 — — *elwesi* 145, **162**, 181, 209, 561  
 — — *enertera* 183  
 — — *flava* 145, **162**, 180  
 — — *giraudi* 183  
 — — *hojti* 182  
 — — *insularis* **163**, 182  
 — — *khamensis* 181  
 — — *leucolaema* 182  
 — — *longirostris* 181  
 — — *merrilli* 182  
 — — *montana* 181  
 — — *nigrifrons* **162**, 181  
 — — *occidentalis* 182  
 — — *penicillata* **162**, 163, 180  
 — — *praticola* **163**, 182  
 — — *przewalskii* 181  
 — — *rubra* 182  
 — — *strigata* **163**, 182  
 — — *teleschowi* 145, **162**, 181  
*eremophilus*, *Thryomanes* 340  
*Eremopterix* 144, 153, 157  
 — *australis* **151**, 152, 169, 831  
 — *frontalis* **151**, 170  
 — *grisea* **151**  
 — — *grisea* 170  
 — — *siccata* **152**, 170  
 — *leucopareia* **152**, 170  
 — *leucotis smithi* **151**, 169  
 — *nigriceps affinis* **151**, 170  
 — — *albifrons* 146, **151**, 170  
 — — *melanauchen* **151**, 170, 224\*  
 — *s. signata* 831, 832  
 — *verticalis damarensis* 146, **151**, 170  
 — — *verticalis* **151**, 169, 831, 832  
*Eribates magnirostris* 841  
*ericetorum*, *Turdus* 409, 456  
*erimelas*, *Copsychus* 422  
*Erithacus* 362, 373, 375, 395, 416, 418, 419  
 — *akahige* 366  
*Erithacus hyrcanus* (für *rubecula* *hyrc.*) 416  
 — *rubecula* 55, 189, 254, 261, 262, 283, 329, 362–364, 366, **373**, 375, 377, 381 bis 388, 393, 395, 400\*, 470, 600, 616, 623, 650, 748  
 — — *hyrcanus* **373**, 416  
 — — *melophilus* **373**, 416  
 — — *rubecula* 368, **373**, 400\*, 416  
 — — *superbus* 373, 416  
 — *superbus* (für *rub. s.*) 416  
*erlangeri*, *Apalis* 549, 710  
*erlangeri*, *Batis* 734, **765**, 807  
*erlangeri*, *Bradornis* 785  
*erlangeri*, *Eremomela* 712  
*erlangeri*, *Nilaus* 291, 307  
*erlangeri*, *Prinia* 549, 550, **621**, 628, 704  
*erlangeri*, *Riparia* 185, 196  
*erlangeri*, *Sylvietta* 715  
*erlangeri*, *Tchagra* 293, 309  
*ernesti*, *Cercomela* 431  
*Eroessa* 476, 512  
*Erpornis* 494, 541  
*Erythraeus* **373**, 416  
*erythrocephala*, *Pipra* 97\*, 121, **122**, 124, 127, 829  
*erythrocephalus*, *Garrulax* 465, 466, **484**, 531, 532  
*erythrocephalus*, *Holocryptus* 838  
*Erythrocercus* 733  
 — *holochlorus* 850  
 — *livingstonei* 734  
 — — *thomsoni* **765**, 808  
 — *mccallii* 850  
*erythrocerus*, *Philydor* 838  
*erythrochlamys*, *Certhilauda* 145, **150**, 169  
*erythrochlamys*, *Pseudammomanes* 169  
*erythrocnemis*, *Pomatorhinus* 506  
*Erythrodryas* 800  
*erythrogaster*, *Hirundo* 189, 198  
*erythrogaster*, *Laniarius* 294, 312  
*erythrogaster*, *Monticola* 395, 441  
*erythrogaster*, *Phoenicurus* 362, **382**, 400\*, 426  
*erythrogaster*, *Pitta* 59, **62**, 65, 96\*  
*erythrogenys*, *Pomatorhinus* 466, 505, 506  
*erythrogenys*, *Turdinus* (recte *Pomatorhinus*) 466  
*erythrolaema*, *Garrulax* 465, **484**, 532  
*erythroleuca*, *Grallaria* 840  
*erythrolophus*, *Garrulax* (richtig *erythrolaema*) 465  
*erythronota*, *Myrmotherula* 839  
*erythronota*, *Zoothera* 847

- erythronotus, Lanius 300, 301, 316, 492  
 erythronotus, Phoenicurus 362, 364, 380, 424  
 erythronotus, Pseudocossyphus 439  
 erythrophthalmus, Batis 734, 763, 807  
 erythrophthalmus, Phacellodomus 14, 15, 29  
 erythrophthalmus, Pycnonotus 255, 271  
 erythropleurus, Turdus 453  
 erythropters, Cisticola 547, 549, 550, 598, 600, 610\*, 689  
 erythropters, Cranioleuca 11, 27  
 erythropters, Siptornis 27  
 erythroptera, Mirafr 150, 168  
 erythroptera, Phlegopsis 840  
 erythroptera, Prinia 549, 618, 623, 702  
 erythroptera, Stachyris 464, 465, 477, 514  
 erythroptera, Tchagra 293, 308  
 erythropterus, Myiozetetes 99  
 erythropterus, Philydor 838  
 erythropterus, Pteruthius 485, 533  
 Erythropygia 163, 364, 366, 546  
 — barbata (quadrivirgata) 415, 846  
 — coryphaeus 364, 366  
 — coryphaeus 369, 413  
 — galactotes 370  
 — — familiaris 211, 213, 371, 414  
 — galactotes 370, 414  
 — minor 371, 414  
 — syriaca 371, 414  
 — hartlaubi 370, 414  
 — leucophrys 364  
 — brunneiceps 369, 370, 413  
 — leucophrys 370, 400\*, 413  
 — leucoptera 369, 413  
 — munda 368, 370, 413  
 — — ovamboensis 413  
 — — ruficauda 370, 413  
 — — soror 370, 413  
 — — vansomereni 370, 413  
 — — zambesiana 369, 370, 413  
 — leucoptera 413  
 — leucosticta 846  
 — paena damarensis 371, 414  
 — — oriens 414  
 — paena 368, 371, 414  
 — quadrivirgata 364, 369, 371  
 — — quadrivirgata 414  
 — signata 364  
 — — signata 371, 415  
 erythropygia, Cecropis 186, 201  
 erythropygia, Dendroornis 17  
 erythropygius, Myiotheretes 841  
 erythropygius, Pericrocotus 236, 237, 238, 239, 240, 246, 272\*  
 erythropygius, Xiphorhynchus 17  
 erythrorhyncha, Urociessa 499  
 erythrothorax, Stiphornis 363, 368, 373, 416  
 erythrothorax, Synallaxis 12, 26  
 erythrotis, Grallaria 840  
 erythrura, Myrmotherula 839  
 erythrurus, Terenotricus 80, 106  
 estebani, Ochetorhynchus 11, 20  
 ethelae, Calamanthus 641, 722  
 Ethelornis mouki 731  
 — whitlocki 729  
 ethologus, Pericrocotus 231, 239, 246  
 Euchlornis 136  
 — riefferi 130  
 euchrysea, Kalochelidon 844  
 Eucichla cyanura 59, 64  
 — guajana affinis 60, 64  
 — — boschi 60, 64  
 — — irena 60, 64  
 — — guajana 59, 64  
 eugenei, Myiophonus 442  
 Eugerygone rubra 849  
 Eugralla paradoxa 56, 58  
 Eulacestoma nigropectus 850  
 euleri, Empidonax 73, 79, 106  
 eulophotes, Lophotricus 842  
 Eumyias 262, 283, 555, 748, 762, 767, 770  
 — albicaudata 674\*, 737, 748, 793  
 — ceylonensis 748, 793  
 — indigo 383 (als Muscivora), 734, 735, 748, 764, 770, 793  
 — panayensis 849  
 — th. thalassina 737, 748, 793  
 — — thalassoides 748, 793  
 eunomus, Turdus 367, 408, 455  
 euophrys, Thryothorus 846  
 Eupetes 463, 468, 469, 501  
 — incertus 402, 446, 469  
 — macrocerus 847  
 Euphonia 572  
 Euprinodes 546, 709  
 Eurillas 255, 256, 271, 274  
 Eurocephalus 287  
 — anguitimens 290, 307, 324  
 — — rueppelli (für r. rueppelli) 581  
 — rüppelli 289  
 — — deckeni 290, 307  
 — — rüppelli 307  
 euronota, Cossypha 377, 420  
 europaeus, Caprimulgus 60, 63, 499  
 Euryceros prevostii 845

- Eurylaimi 3  
 Eurylaimidae 3, 4, 772, 837  
 Eurylaimiden 3  
 Eurylaimus 3  
   — javanicus 4, 6  
   — — brookei 6  
   — — pallidus 4, 6  
   — ochromalus kalamantan 4, 6  
   — — ochromalus 4, 6  
   — steerii 837  
 eurmelaena, Saxicola 436  
 Euryptila subcinnamomea 550, 630, 712  
 eurystomina, Pseudochelidon 187, 192  
 euryura, Rhipidura 734, 763, 803  
 Euscarthmornis 71, 83, 111  
   — orbitatus 71  
 Euscarthmus 83, 111  
   — gularis 111  
   — meloryphus 70, 84  
   — — meloryphus 112  
   — orbitatus 83, 84  
   — rufomarginatus 842  
 eutilotus, Pycononotus 844  
 Eutrichomyias rowleyi 850  
 everetti, Hypsipetes 249, 262, 278  
 everetti, Pitta 60, 64  
 everetti, Tesia 848  
 everetti, Yuhina 492, 493, 540  
 everetti, Zoothera 847  
 eversmanni, Phylloscopus 591, 678  
 ewingi, Acanthiza 646, 727  
 excelsa, Grallaria 840  
 excelsior, Cinclodes 837  
 excelsior, Geositta 837  
 excubitor, Lanius 153, 154, 209, 240, 241, 282, 284, 288, 289, 293, 294, 296—301, 302, 303, 304, 317, 318, 398, 471, 761, 762, 776, 777, 780  
 excubitorides Lanius 301, 316  
 excubitoroides, Lanius 303, 318  
 exilis, Cisticola 547—550, 553, 598, 598, 599, 610\*, 613, 614, 698, 699  
 eximia, Bleda 845  
 eximia, Cisticola 546, 614, 700  
 eximius, Pogonotriccus 842  
 exortivus, Tolmomyias 82, 109  
 experrectus, Garrulax 527  
 explorator, Monticola 363, 394, 395, 440  
 exsertus, Automolus 31  
 exsul, Myrmeciza 41, 51, 826, 827  
 exsul, Pericrocotus 239  
 exsul, Turdinulus 511  
 extensicauda, Prinia 547, 550, 621, 704  
 extremus, Malaconotus 314  
 eytoni, Xiphorhynchus 837  
 Fächerschwanzschnäpper 718\*, 733  
 fairbanki, Garrulax 529  
 falcata, Pachycephala 773, 776, 778, 821  
 falcata, Ptilocichla 847  
 falcinellus, Lepidocolaptes 18  
 falcinellus, Limicola 284  
 falcirostris, Xiphocolaptes 837  
 falciklandii, Turdus 404, 407, 411, 458  
 Falco 482  
 falcularius, Campylorhamphus 837  
 Falculea palia 320  
 Falcunculus 287, 733, 734  
   — f. frontatus 754\*, 772, 817  
   — — leucogaster 772, 817  
   — — whitei 772, 817  
 Falken 81  
 falkensteini, Cercomela 386, 430  
 falkensteini, Chlorocichla 256, 274  
 falklandicus, Cistothorus 338  
 fallax, Elaenia 86, 96\*, 116  
 fallax, Monarcha 766, 809  
 falsa, Lalage 235, 245  
 familiaris, Acrocephalus 549, 572, 664  
 familiaris, Cercomela 364, 368, 386, 430  
 familiaris, Erythropygia 211, 213, 371, 414  
 familiaris, Prinia 549, 613, 622, 623, 704, 705, 706  
 fanovanae, Newtonia 849  
 Fasanen 374  
 fasciata, Atticora 194  
 fasciata, Chamaea 467, 480, 496\*, 518  
 fasciata, Geositta 19  
 fasciata, Pipra 127  
 fasciatoventris, Thryothorus 846  
 fasciatus, Campylorhynchus 329, 335  
 fasciatus, Cymbilaimus 826  
 fasciatus, Myiophobus 79, 81, 96\*, 107, 108  
 fasciatus, Phyllomyias 842  
 fasciicauda, Pipra 122, 127  
 fascians, Microeca 735, 736, 797  
 fasciolata, Camaroptera 549, 550, 630, 712  
 fasciolata, Locustella 547, 561, 659  
 fastidiosus, Pomatorhinus 507  
 fastidiosus, Pomatorhinus (statt fastidiosus) 507  
 fastuosa, Niltava 792  
 favillaceus, Pericrocotus 231, 239, 246  
 faxoni, Catharus 448  
 fayi, Pycononotus 254, 269  
 feae, Paradoxornis 543

- feae, *Turdus* 366, **408**, 410, 455  
 Feenvögel 282  
 feldegg, *Motacilla* 220  
 Feldlerche (*Alauda arvensis*) 158, 212, 216  
 Feldsperling (*Passer montanus*) 124, 479, 565, 569  
 felix, *Thryothorus* **331**, 341  
 Felshüpfer 463  
 femoralis, *Scytalopus* 841  
 ferdinandi, *Cercomacra* 839  
 Ferminia *cerverai* 846  
 fernandezianus, *Spizitornis* 842  
 ferocior, *Myiarchus* 102  
 ferrox, *Myiarchus* 71, 73, 97\*, 102, 103, 827, 828  
 ferrea, *Saxicola* 363, 366—368, **388**, 389, 433, 434  
 ferreti, *Terpsiphone* 814  
 ferrocyanaea, *Myiagra* 849  
 ferruginea, *Campephaga* 234  
 ferruginea, *Drymophila* **38**, 50  
 ferruginea, *Hirundinea* s. *Hirundinea* f.  
 ferruginea, *Muscicapa* 737, **751**, 795  
 ferruginea, *Myrmeciza* **41**, 52  
 ferruginea, *Pseudammomanes* **153**, 171  
 ferrugineigula, *Phacellodomus* 14, 15, 29  
 ferrugineipectus, *Grallaria* **43**, 53  
 ferrugineus, *Laniarius* 260, 289 (als *Lanius*), 292, 293, **294**, 311, 833  
 ferrugineus, *Pitohui* 735, 737, **782**, 823, 824  
 ferruginolentus, *Automolus* 31  
 ferruginosus, *Pomatorhinus* 466, 508, 509  
 fervida, *Prunella* 361  
 festae, *Galerida* 176  
*Ficedula albicollis* 734, 737  
 — — *albicollis* 674\*, **742**, 788  
 — — *semitorquata* **742**, 788  
 — *collaris* 788  
 — *hypoleuca* 480, 734, 736, 788  
 — — *hypoleuca* 737, **742**, 787  
 — *iberiae* **742**, 787  
 — — *muscipeta* **742**, 787  
 — *mugimaki* 674\*, 735, 736, **743**, 788  
 — *narcissina* 389, 735  
 — *narcissina* 674\*, 737, **743**, 788  
 — *parva* 581, 616, 735, 741, 748, 753  
 — — *albicilla* **743**, 788  
 — — *hyperythra* 789  
 — — *parva* 737, **743**, 788  
 — — *subrubra* **743**, 789  
 — *strophia* *fuscogularis* 734, **743**, 789  
 — *strophia* 734, **743**, 789  
 — *tricolor* 788  
*Ficedula zanthopygia* 674\*, **742**, 788  
 Fidschi-Samtvogel 545  
 figulus, *Furnarius* 15, 22  
 filicauda, *Teleonema* **123**, 127  
 filifera, *Hirundo* **189**, 199  
 fimbriata, *Coracina* **235**, 244  
 finitimum, *Todirostrum* 73, **82**, 110, 829  
 Finken 14, 56, 85, 163, 296  
 finlaysoni, *Pycnonotus* **254**, 270  
 finschi, *Pitta* **63**, 65  
 finschi, *Trichastoma* **471**, 504  
 Finschia 546, 550, 650, 736  
 — *novaezeelandiae* **650**, 732  
 finschii, *Criniger* 845  
 finschii, *Oenanthe* **391**, 436, 437  
 finschii, *Rhipidura* 737, 804  
 finschii, *Stizorhina* **386**, 834, 836  
 fischeri, *Cisticola* **603**, 692  
 fischeri, *Mirafr* **149**, 166  
 fischeri, *Phyllastrephus* 250, **259**, 276  
 Fiscus 318  
 fissirostris, *Geositta* 19  
 fitis, *Phylloscopus* 553, **591**, 678  
 fitzgeraldi, *Upucerthia* 19  
 flabellifera, *Rhipidura* 805  
 Flachschnabelschnäpper 718\*, 733  
 Flammenköpfe 69  
 flammeus, *Pericrocotus* 231, **238**, 247  
 flammiceps, *Myiophobus* 79, **81**, 107  
 flammulata, *Asthenes* 838  
 flammulatus, *Deltarhynchus* 841  
 flammulatus, *Hemitriccus* 842  
 flammulatus, *Megabyas* 737, **763**, 806  
 flammulatus, *Thripadectes* 31  
 flava, *Alauda*, errore pro *Eremophila* 180  
 flava, *Campephaga* 231, **236**, 245 (als *Lalage*), 272\*  
 flava, *Eremophila* 145, **162**, 180  
 flava, *Lalage*, s. *Campephaga* 245  
 flava, *Motacilla* 131, 132, 205, **206**, 207, 208, 219, 220, 377, 385, 565, 588, 739, 740, 744, 750  
 flava, *Hypsipetes* **263**, 279  
 flaveola, *Capsiempis* 73, **84**, 112, 828, 829  
 flaveolus, *Criniger* 259, **261**, 262, 272\*, 277  
 flavescens, *Empidonax* 73, **80**, 106  
 flavescens, *Pycnonotus* 250, **254**, 270  
 flavescens, *Smicrornis* **647**, 674\*, 728  
 flavicans, *Macrosphenus* 848  
 flavicans, *Myiobius* 107  
 flavicans, *Myiophobus* 107  
 flavicans, *Prinia* 548—550, 553, **617**, 618, 620, 702

- flavicapilla, Chloropipo 843  
 flavicollis, Chlorocichla 257, 272\*, 275  
 flavicollis, Ixulus 540  
 flavicollis, Macronous 477, 478, 516  
 flavicollis, Macronyx 209, 223  
 flavicollis, Yuhina 467, 492, 493, 540  
 flavicrisalis, Eremomela 547, 548, 630, 712  
 flavicrisissus, Cacicus 332  
 flavida, Apalis 549, 553, 627, 709, 710  
 flavida, Gerygone 648, 729  
 flavifrons, Pachycephala, 773, 778, 821  
 flavigaster, Hyliota 548, 553, 633, 715  
 flavigaster, Microeca 735, 752, 797  
 flavigaster, Xiphorhynchus 000  
 flavigula, Chlorocichla 275  
 flavigularis, Apalis 626, 708  
 flavigularis, Platyrinchus 837  
 flavilateralis, Pseudogerygone 730  
 flavimentalis, Abroscopus 595, 687  
 flavinucha, Muscisaxicola 89  
 flavipennis, Chloropsis 845  
 flavipes, Alseonax 796  
 flavipes, Notiochelidon 844  
 flavipes, Platycichla 367, 404, 449  
 flavirostris, Grallaricula 840  
 flavirostris, Humblotia 849  
 flavirostris, Paradoxornis 464, 465, 495, 498, 542  
 flavirostris, Phibalura 126, 136, 234  
 flavirostris, Spizitornis 842  
 flaviscapis, Pteruthius 466, 485, 486, 487, 533  
 flaviscapus, Pterythius 490  
 flavissima, Motacilla 219  
 flavissima, Pipra 97\*, 121, 122, 127  
 flaviventer, Machaerirhynchus 734, 737, 757, 799  
 flaviventris, Abroscopus 686  
 flaviventris, Apalis 549, 626, 627, 708  
 flaviventris, Chlorocichla 257, 272\*, 275  
 flaviventris, Emberiza 257  
 flaviventris, Empidonax 73, 105  
 flaviventris, Eopsaltria 735, 753, 797  
 flaviventris, Eremomela 712  
 flaviventris, Microeca 797  
 flaviventris, Motacilla 208, 222  
 flaviventris, Pogonotricus 842  
 flaviventris, Prinia 547, 548, 611\*, 624, 628, 706, 707  
 flaviventris, Pseudocolopteryx 113  
 flaviventris, Pycnonotus 252, 266  
 flaviventris, Tolmomyias 82, 109  
 flavivertex, Heterocercus 843  
 flavivertex, Myiopagis 842  
 flavocincta, Apalis 627, 709  
 flavocinerea, Stigmatura 114  
 flavogaster, Elaenia 73, 85, 115, 829  
 flavogrisea, Pachycare 736, 772, 817  
 flavolateralis, Gerygone 649, 730  
 flavolivacea, Cettia 547, 557, 558, 655, 656  
 flavo-olivaceus, Phylloscopus 684  
 flavostriatus, Phyllostrephus 259, 275, 577  
 flavovirescens, Microeca 849  
 flavoviridis, Neomixis 847  
 flecki, Sylvietta 611\*, 632, 714  
 fletcheriae, Malurus 719  
 Fliegenschnäpper 249, 329, 382, 546, 654\*, 718, 733, 736, 757, 765  
 floccosus, Pycnonotus 260, 642, 723  
 Flötenwürger 231  
 floris, Tersiphone 816  
 florisuga, Apalis 627, 710  
 flückigeri, Lanius 305, 319  
 fluviatilis, Locustella 152, 209, 548, 550, 552, 561, 563, 564, 577, 579, 660, 766  
 fluviatilis, Muscisaxicola 841  
 Fluvicola 69, 70, 75  
 — climazura (jetzt nengeta) atripennis 92  
 — — climazura 92  
 — nengeta s. climazura  
 — pica albiventer 75, 92  
 — — pica 92  
 fluvicola, Petrochelidon 184, 190, 203  
 foetidus, Gymnoderus 844  
 forficata, Muscivora 77, 93  
 Formicariidae 11, 33, 34, 39, 42, 44, 56, 283, 288, 545, 554, 839, 840  
 Formicariiden 10 (errore für Furnariidae), 33, 34, 73, 288, 292  
 Formicarius 33, 43  
 — a. analis 43, 53  
 — — crissalis 43, 52  
 — — hoffmanni 42, 43, 52, 826, 827  
 — — moniliger 42, 52  
 — — saturatus 33, 42, 52  
 — colma ruficeps 42, 52  
 — nigricapillus destructus 43, 53  
 — rufifrons 840  
 — rufipectus 840  
 formicivora, Myrmecocichla 362, 367, 389, 434  
 Formicivora 34, 50  
 — consobrina 38  
 — grisea 34, 49  
 — — grisea 38, 50  
 — — tobagensis 34, 38, 49



- Formicivora iheringi 839  
 — melanogaster 839  
 — rufa 839  
 — serrana 839  
 — striata 50  
 formosa, Pipreola 843  
 formosa, Prinia 550, **621**, 704  
 formosae, Pycnonotus 266  
 formosana, Alcippe **489**, 536  
 formosana, Phoebe 511  
 formosanus, Tarsiger **376**, 419  
 formosus, Garrulax 847  
 formosus, Pomatorhinus 509  
 formosus, Spelaornis 512  
 forsteni, Pitta **62**, 65  
 fortipes, Cettia 260, 547, 551, 555, 556, **557**,  
 558, 562\*, 655  
 fortipes, Horeites 260  
 fortis, Cisticola 547, 550, **603**, 692  
 fortis, Colluricincla **780**, 822  
 fortis, Coracina 844  
 fortis, Enicurus **383**, 427  
 fortis, Myrmeciza 840  
 fortunatus, Phylloscopus 679  
 franciscanus, Xiphocolaptes 837  
 Franklinia 546, 551, 596, **625**, 707, 708  
 — gracilis **625**, 707  
 franklinii, Prinia **620**, 704  
 frantzii, Catharus 363, **403**, 447  
 frantzii, Elaenia 116, 829  
 frantzii, Nothocercus 348  
 fraseri, Stizorhina 368, **386**, 429  
 Fraseria 287, 733, 736  
 — cinerascens 849  
 — ocreata 292  
 — — ocreata **739**, 784  
 — — prosopha **739**, 784  
 frater, Cisticola 552  
 frater, Criniger 261, **262**, 278  
 frater, Mimus 354  
 frater, Monarcha **766**, 809  
 frater, Tchagra 309  
 frater, Troglodytes 347  
 fraterculus, Alcippe 538  
 fraterculus, Ammomanes 150, **153**, 171  
 fraterculus, Onychorhynchus 108, 829  
 fraterculus, Thamnophilus 33, 46  
 fratrum, Batis 735, **764**, 807  
 Frederickena viridis 826, 827  
 — unduligera 839  
 fremantlii, Pseudalaemon **158**, 175, 832  
 frenata, Oenanthe 435  
 frenatus, Chaetops **372**, 415, 574  
 frenatus, Tephrodornis **240**, 248  
 fretensis, Tephrodornis **240**, 248  
 freycineti, Myiagra **755**, 798  
 Fringilla coelebs 395, 489, 490, 620  
 fringillaris, Calandrella 175  
 fringillaris, Mirafra 165  
 frontale, Cinclidium 846  
 frontalis, Chloropsis 286  
 frontalis, Eremopterix **151**, 170  
 frontalis, Hirundo 198  
 frontalis, Muscisaxicola 841  
 frontalis, Ochthoeca 841  
 frontalis, Orthotomus 547, 553, **597**, 688  
 frontalis, Phoenicurus 362, 364, 380, **381**,  
 382, 425  
 frontalis, Pipreola 843  
 frontalis, Sericornis 551, **644**, 645, 724, 725  
 frontalis, Synallaxis 24, 25  
 frontatus, Falcunculus 754\*, **772**, 817  
 fruticicola, Synallaxis 24  
 fruticicola, Saxicola 433  
 fucata, Apolochelidon 193, 194  
 fucata, Emberiza 381, 471  
 fueleborni, Alethe 846  
 fueleborni, Laniarius **294**, 312  
 fueleborni, Macronyx 205, **209**, 223  
 fueleborni, Muscicapa **749**, 794  
 fugax, Cuculus 375, 400\*  
 fulicata, Saxicoloides 368, **393**, 439  
 fuliginiceps, Leptasthenura 837  
 fuliginosa, Apalis 549, **628**, 710  
 fuliginosa, Artomyias, jetzt Muscicapa in-  
 fuscata  
 fuliginosa, Dendrocincla 10, **11**, 16  
 fuliginosa, Muscicapa 795  
 fuliginosa, Pachycephala **776**, 819  
 fuliginosa, Petrochelidon 832  
 fuliginosa, Psalidoprocne 185, 204  
 fuliginosa, Rhipidura **736**, 805  
 fuliginosa, Schizoeaca 837  
 fuliginosus, Calamanthus **640**, 641, 674\*, 722  
 fuliginosus, Rhyacornis **382**, 426  
 fuligiventer, Phylloscopus 547, **593**, 680  
 fuligula, Ptyonoprogne **185**, 186—188, 197,  
 225\*  
 fulva, Aphrastura 23  
 fulva, Petrochelidon 185, **190**, 191, 202, 203  
 fulva, Sialia 427  
 fulvescens, Catharus 447  
 fulvescens, Chamaeza **43**  
 fulvescens, Phylloscopus **592**, 679  
 fulvescens, Prunella 361  
 fulvescens, Trichastoma 465, 466, **472**, 504

- Fulvetta* 488, 489, 535, 536  
*fulvicapilla*, *Cisticola* 546, 547, 549, 550,  
 601—603, 608, 618, 696  
*fulvicapilla*, *Dryodromus* 696  
*fulvifacies*, *Abroscopus* 547, 595, 687  
*fulvifrons*, *Empidonax* 70, 79, 106  
*fulvifrons*, *Paradoxornis* 848  
*fulvularis*, *Terenotriccus* 80, 106  
*fulvipes*, *Hirundo* 199  
*fulvipes*, *Rhynchocyclus* 71, 82, 109  
*fulviventris*, *Grallaria* 840  
*fulviventris*, *Hylopezus* 840  
*fulviventris*, *Myrmotherula* 38, 49  
*fulviventris*, *Phyllastrephus* 845  
*fulviventris*, *Turdus* 847  
*fulvum*, *Trichastoma* 471, 503  
*fulvus*, *Turdoides* 480, 485, 519, 520  
*fumicolor*, *Ochthoeca* 90  
*fumidus*, *Turdus* 454  
*fumifrons*, *Todirostrum* 82, 110, 829  
*fumigatus*, *Contopus* 841  
*fumigatus*, *Myiotheretes* 841  
*fumigatus*, *Troglodytes* 343, 593  
*fumigatus*, *Turdus* 367, 407, 459, 460  
*funebis*, *Garrulax* 526  
*funebis*, *Laniarius* 288, 295, 312  
*funereus*, *Lanius* 302, 317  
*furcata*, *Progne* 193  
*furcatus*, *Anthus* 217, 229  
*furcatus*, *Ceratotriccus* 842  
*furfurosus*, *Myiophobus* 96\*, 107  
*Furnariidae* 8, 10, 11, 19, 837  
*Furnariide*, *Furnariiden* 8—11, 13, 14, 34, 56,  
 69, 125  
*Furnariinae* 10  
*Furnarius* 9, 12  
 — *cristatus* 22  
 — *f. figulus* 22  
 — — *pileatus* 15  
 — *leucopus* 9, 10  
 — — *assimilis* 22  
 — — *cinnamomeus* 22  
 — — *leucopus* 22  
 — — *longirostris* 22  
 — *minor* 22  
 — *rufus* 8—11, 14  
 — — *albugularis* 21  
 — — *commersoni* 21  
 — — *paraguayae* 21  
 — — *rufus* 10, 11, 22, 34  
 — *torridus* 22  
*fusca*, *Alcippe* 537  
*fusca*, *Allenia* 337\*, 348, 352, 357  
*fusca*, *Casiornis* 844  
*fusca*, *Cercomela* 386, 387, 431  
*fusca*, *Gerygone* 649, 650, 674\*, 731, 732  
*fusca*, *Iodopleura* 97\*, 130, 136  
*fusca*, *Locustella* 563, 659  
*fusca*, *Prinia* 620, 704  
*fusca*, *Progne* 185, 192  
*fusca*, *Pseudogerygone* 731  
*fuscater*, *Catharus* 403, 447  
*fuscater*, *Turdus* 364, 410, 458  
*fuscatus*, *Cnemotriccus* 80, 106  
*fuscatus*, *Garrulax* 524  
*fuscatus*, *Lanius* 300, 315  
*fuscatus*, *Margarops* 337\*, 352, 358  
*fuscatus*, *Phylloscopus* 546, 547, 553, 593,  
 680  
*fuscatus*, *Turdus* 408, 455  
*fuscescens*, *Catharus* 362, 363, 404, 447  
*fuscicauda*, *Ramphotrigon* 842  
*fuscicaudatus*, *Pycnonotus* 252, 266  
*fusciceps*, *Pycnonotus* 256, 274  
*fusciceps*, *Thriphopha* 838  
*fuscipilea*, *Sylvia* 673  
*fusciventris*, *Ptyonoprogne* 188, 197  
*fuscocapillum*, *Pellorneum* 465, 470, 502  
*fuscocinereus*, *Lipaugus* 844  
*fuscogularis*, *Ficedula* 734, 743, 789  
*fuscorufa*, *Synallaxis* 838  
*fuscorufus*, *Myiotheretes* 841  
*fuscula*, *Muscicapa* 749, 794  
*fuscus*, *Acrocephalus* 569, 662  
*fuscus*, *Anabazenops* 838  
*fuscus*, *Artamus* 240  
*fuscus*, *Cinclodes* 21  
*fuscus*, *Lepidocolaptes* 18  
*fuscus*, *Margarops*, s. *Allenia*  
*fuscus*, *Molpastes* 252  
*fuscus*, *Pycnonotus* 252  
*fuscus*, *Scytalopus* 58  
*fuscus*, *Teledromus* 57  
*fuscus*, *recte picus*, *Xiphichynchus* 10  
  
*gabbi*, *Tolmarchus* 101  
*gabbi*, *Tyrannus* (als *Tolmarchus*) 101  
*gabela*, *Prionops* 845  
*gabela*, *Sheppardia* 846  
*gabonensis*, *Cuculus* 294  
*gabonensis*, *Malaconotus* 295, 297, 313  
*gabonensis*, *Neocossypha* 386, 430  
*gabonensis*, *Pycnonotus* 269  
*gafsa*, *Galerida* 176  
*gaimardii*, *Elaenia* 73, 85, 116, 117, 828  
*gaimardii*, *Myiopagis* (s. *Elaenia*)

- galactotes, *Cisticola* 546—548, 550, 551, 598, 599, 605, **606**, 610\*, 693, 694
- galactotes, *Erythropygia* 211, 213, **370**, 371, 414
- galactotes, *Megalurus* 669
- galatea, *Myiagra* 849
- galbanus, *Garrulax* 466, **484**, 526
- galeata, *Antilophia* **123**, 128
- galeatus, *Colopteryx* **83**, 111, 828
- Galeoscoptes **348**, 353, 382
- Galerida 144, 145, 150, 151, 153, 154, 156—160, 209, 302
- *cristata* 153, **158**, 159, 160, 284
- — *altirostris* 176
- — *arenicola* 176
- — *brachyura* 176
- — *carthaginis* 176
- — *caucasica* 175, 224\*
- — *chendoola* 152, 177
- — *corensis* 159, 177, 224\*
- — *cristata* 145, 175
- — *cypriaca* 175, 224\*
- — *festae* 176
- — *gafsa* 176
- — *isabellina* **159**, 176
- — *iwanowi* 177
- — *kleinschmidti* 175
- — *leautungensis* 177, 224\*
- — *maculata* **159**, 176
- — *magna* 152, 175, 177, 224\*
- — *megarhyncha* 175
- — *meridionalis* 175
- — *nigricans* 176
- — *nubica* **159**, 176
- — *pallida* 175
- — *randoni* 175
- — *riggenbachi* 175
- — *senegallensis* 176
- — *subtaurica* 175
- — *zion* 176
- *deva* **158**, 178
- *magnirostris* **159**
- — *magnirostris* 178
- *modesta giffardi* **159**, 178
- *theklae* **159**
- — *harterti* 177
- — *malabarica* 178
- — *polatzeki* **159**, 177
- — *praetermissa* **159**, 177
- — *ruficolor* 177
- — *superflua* **159**, 177
- — *theklae* **159**, 177
- galinieri, *Parophasma* 848
- Galli 746
- galtoni, *Cercomela* 368, **386**, 430
- gambagae, *Muscicapa* 735, **748**, 793
- gambeli, *Lanius* **301**, 316
- gambensis, *Dryoscopus* **291**, 308
- gamblei, *Pachycephala* **773**, 817
- Gampsorhynchus 163, 464, 465
- *r. rufulus* **487**, 534
- ganeesa, *Hypsipetes* **263**, 280
- gangetica, *Prinia* 548, 549, **623**, 706
- Garrirornis 463, *isidorei* 847
- Garrulax 362, 409, 464, 465, 480, **482**, 483—485
- *affinis* 465
- — *affinis* **484**, 531
- — *morrisonianus* 468 (als Art), **484**, 531
- — *albogularis* 348, 382, 465, **483**
- — *albogularis* 523
- — *whistleri* 466, 497\*, 523
- *austeni* 464, **483**
- — *austeni* 530
- *cachinnans* 465
- — *cachinnans* **484**, 529
- — *fairbanki* 529
- — *jerdoni* 529
- — *meridionalis* **484**, 529
- *caerulatus* 464, 484
- — *berthemyi* **484**, 528
- — *caerulatus* 484, 497\*, 528
- — *kaurensis* **484**, 528
- — *poecilorhynchus* **484**
- — *subcaerulatus* **484**, 528
- *canorus* 465
- — *canorus* 464, **484**, 528
- — *taewanus* **484**, 529
- *chinensis monachus* **484**, 526
- — *nuchalis* **484**, 526
- *chrysopterus* s. *erythrocephalus* 465
- *cineraceus* 465 (als *cineracea*), **483**
- — *cineraceus* 527
- — *cinereiceps* **483**, 527
- — *strenuus* 527
- — *styani* **483**, 527
- *cinereifrons* 523
- *davidi* 465, **483**
- — *davidi* 526
- — *experrectus* 527
- — *funebis* 526
- *delesserti* **483**
- — *delesserti* 464, **482**, 483, 526
- — *gularis* 464, **483**, 526
- *elliottii* 465
- — *prjevalskii* **483**, 531

- Garrulax erythrocephalus* 465  
 — — *chrysopterus* 465 (als Art), 484, 531  
 — — *erythrocephalus* 484, 531  
 — — *erythrolaema* 465 (als *erythrolophus* u. Art), 484, 532  
 — — *kali* 531  
 — — *melanostigma* 484, 532  
 — — *nigrimentum* 466, 484 (z. T. als *nigrimentus*), 531  
 — *erythrolophus* s. *erythrocephalus*  
 — *formosus* 847  
 — *galbanus* 484  
 — — *galbanus* 466, 526  
 — *henrici* 484, 531  
 — *leucolophus* 463, 464, 482, 483, 736  
 — — *belangeri* 524  
 — — *diardi* 524  
 — — *hardwickii* 524  
 — — *leucolophus* 524  
 — — *patkaicus* 466, 524  
 — *lineatus* 465, 484  
 — — *bilkevitschi* 485, 530  
 — — *gilgit* 530  
 — — *grisescentior* 484, 530  
 — — *imbricatus* 484  
 — — *lineatus* 466, 484, 530  
 — — *setafer* 484, 530  
 — *lugubris* 847  
 — *lunulatus* 465, 483  
 — — *lunulatus* 527  
 — *maesi castanotis* 483, 484, 525  
 — *maximus* 483, 527  
 — *merulinus* 465  
 — — *merulinus* 484, 528  
 — *milleti* 847  
 — *milnei sharpei* 464, 465, 484, 532  
 — *mitratus* 465, 483  
 — — *mitratus* 528  
 — — *treacheri* 483, 528  
 — *moniliger* 465, 483, 484  
 — — *fuscatus* 524  
 — — *melli* 525  
 — — *moniliger* 524  
 — — *stuarti* 524  
 — *ocellatus* 464, 483  
 — — *ocellatus* 527  
 — *palliatu* 847  
 — *pectoralis* 465, 483  
 — — *melanotis* 466, 525  
 — — *meridionalis* 525  
 — — *pectoralis* 525  
 — — *picticollis* 482, 525  
*Garrulax pectoralis subfuscus* 525  
 — *perspicillatus* 464, 483, 523  
 — *ruficollis* 464, 466, 483, 484, 528  
 — *r. rufifrons* 523  
 — *rufogularis* 464, 483  
 — — *assamensis* 527  
 — — *occidentalis* 527  
 — — *rufogularis* 466, 527  
 — *sannio* 464, 483, 484  
 — — *albosuperciliaris* 466, 529  
 — — *comis* 529  
 — — *sannio* 529  
 — *squamatus* 465, 466, 484, 530  
 — *streptitans* 847  
 — *striatus* 464  
 — — *cranbrookii* 483, 525  
 — — *sikkimensis* 466, 483, 525  
 — — *striatus* 465, 483 (als *striata*), 525  
 — *subunicolor* 465, 484  
 — — *aubunicolor* 531  
 — *sukatschewi* 847  
 — *variegatus similis* 484, 526  
 — — *variegatus* 484, 526  
 — *vassali* 847  
 — *virgatus* 465, 484, 530  
 — *yersini* 847  
*garrulus*, *Bombycilla* 215, 322, 323, 336\*, 467  
*Garrulus glandarius* 408, 409, 411  
*Gartengrasmücke* (*Sylvia borin*) 258, 584  
*Gartenrotschwanz* 359  
*gaumeri*, *Attila* 130, 136  
*gayi*, *Chasiempis* 760, 801  
*gazellae*, *Pitta* 63, 65  
*geislerorum*, *Ptilorhoa* 469, 501, 834  
*Gelochelidon nilotica* 135  
*genei*, *Drymophila* 839  
*genestieri*, *Alcippe* 536  
*genibarbis*, *Myadestes* 400\*, 429  
*genibarbis*, *Thryothorus* 341  
*Geobates poecilopterus* 837  
*Geocichla* 444  
*Geokichla* 365, 386, 393, 396, 399, 405, 442—445  
*Geomalia heinrichi* 846  
*georginana*, *Eopsaltria* 734, 753, 797  
*Geositta* 8, 9, 10, 14  
 — *antarctica* 19  
 — *crassirostris* 837  
 — *cunicularia* 19  
 — — *cunicularia* 19  
 — — *deserticolor* 19  
 — — *fissirostris* 19  
 — *excelsior* 837

- Geositta isabellina* 19  
 — *maritima* 19  
 — *peruviana* 837  
 — *poecilopterus* 837  
 — *punensis* 19  
 — *rufipennis fasciata* 19  
 — *saxicolina* 837  
 — *tenuirostris* 837  
*gephyra*, *Cecropis* 201  
*gertrudis*, *Pseudhirundo* 194  
*Gervaisia* 379, 423  
*Gerygone* 545, 546, 647, 648, 733  
 — *albigularis* 729  
 — *albofrontata* 649, 731  
 — *c. chloronota* 648, 730  
 — *chrysogaster* 647  
 — — *chrysogaster* 648, 730  
 — *cinerea* 849  
 — *conspicillata* 730  
 — *f. flavolateralis* 649, 730  
 — *fusca broomei* 649, 731  
 — — *cantator* 650, 674\*, 732  
 — — *culicivora* 650, 731  
 — — *levigaster* 649  
 — *mastersi* 649, 650, 731  
 — — *sulphurea* 649, 731  
 — *igata* 649  
 — — *amalia* 649, 731  
 — — *igata* 649, 650, 731  
 — — *modesta* 649, 731  
 — — *mouki* 649, 730, 731  
 — — *richmondi* 649, 731  
 — *magnirostris* 647, 648  
 — — *affinis* 648, 730  
 — — *cobana* 648, 729  
 — *magnirostris* 648, 649, 730  
 — — *mimikae* 648, 730  
 — — *proxima* 648, 730  
 — — *ramuensis* 730  
 — — *tenebrosa* 648, 729  
 — *mouki* 731  
 — *olivacea* 649  
 — — *cinerascens* 647, 729  
 — — *olivacea* 647, 649, 729  
 — *palpebrosa* 553, 731  
 — — *flavida* 648, 729  
 — — *johnstoni* 648, 729  
 — — *personata* 648, 729, 731  
 — — *wahnesi* 647, 729  
 — *rubra* 849  
 — *ruficollis* 849  
*gibbaltariensis*, *Phoenicurus* 362, 368, 380.  
*giffardi*, *Cossypha* 378, 422 [425  
*giffardi*, *Galerida* 159, 178  
*gigantea*, *Grallaria* 840  
*gigantea*, *Melampitta* 847  
*gigantea*, *Rhipidura* 804  
*gigantodes*, *Turdus* 410, 458  
*gigas*, *Elaenia* 842  
*gigas*, *Turdus* 410, 458  
*gilberti*, *Lioptilus* 848  
*gilbertii*, *Pachycephala* 773, 818  
*gilgandra*, *Pomatostomus* 509  
*gilgit*, *Garrulax* 530  
*gilletti*, *Mirafra* 148, 150, 167  
*gilvigaster*, *Thamnophilus* 47  
*gilviventris*, *Xenicus* 67, 68, 68  
*gilvus*, *Mimus* 348, 353, 354  
*giraudi*, *Eremophila* 183  
*Girlitz* 67  
*glaber*, *Sublegatus* 73, 117  
*glabrirostris*, *Melanoptila* 846  
*gladiator*, *Malacotus* 845  
*glandarius*, *Garrulus* 408, 409, 411  
*Glanzstare* 296, 409  
*glaucinus*, *Myiophonus* 396, 441  
*glaucura*, *Pachycephala* 773, 776, 819  
*Glyphorynchus* 9  
 — *spirurus* 10  
 — — *cuneatus* 15, 16  
 — — *pectoralis* 825  
 — — *pectoralis*  $\leq$  *sublestus* 825  
 — — *sublestus* 16, 825  
 — — *subrufescens* 825  
*godeffroyi*, *Monarcha* 850  
*godlewskii*, *Anthus* 211, 213, 226, 844  
*godwini*, *Pomatorhinus* 466, 508  
*goeldii*, *Myrmeciza* 840  
*goiavier*, *Pycnonotus* 250, 254, 270, 271, 579  
*Goldammer* 249, 577  
*Goldhähnchen* 545, 610\*  
*golzi*, *Apalis* 549, 627, 709  
*goltzii*, *Luscinia* 417  
*goodenovii*, *Petroica* 735, 758, 759, 800  
*goodfellowi*, *Regulus* 849  
*goodfellowi*, *Turdus* 459  
*goodsoni*, *Anthus* 212, 227  
*gordoni*, *Cecropis* 200  
*gouldi*, *Malurus* 719  
*gouldi*, *Monarcha* 766, 810  
*gouldii*, *Colluricincla* 780, 822  
*goyderi*, *Amytornis* 640, 721  
*gracilipes*, *Tyranniscus* 86, 119  
*gracilirostris*, *Calamocichla* 548, 559, 562\*,  
 572, 573, 665  
*gracilirostris*, *Chloropeta* 848

- gracilirostris, Pycnonotus 845  
 gracilis, Franklinia 625, 707  
 gracilis, Heterophasia 492, 539  
 gracilis, Mimus 353  
 gracilis, Piaya 11  
 gracilis, Prinia 548—551, 555, 605, 616, 617, 701, 736  
 gracilis, Pycnonotus 845 s. Nachtrag Band III  
 graeffii, Pachycephala 777, 820, 821  
 Grallaria 33, 42, 43, 44  
   — albigula 840  
   — alleni 840  
   — andicola 840  
   — bangsi 840  
   — berlepschi 840  
   — capitalis 840  
   — chthonia 840  
   — erythroleuca 840  
   — erythrotis 840  
   — excelsa 840  
   — fulviventris 840  
   — gigantea 840  
   — griseonucha 840  
   — g. guatimalensis 53  
   — — ochraceiventris 827  
   — haplonota 44  
   — — haplonota 44, 53  
   — hypoleuca 840, — castanea 44, 54  
   — macularia 840  
   — — macularia 43  
   — milleri 840  
   — nuchalis ruficeps 44, 54  
   — ochroleuca 840  
   — perspicillata lizanoi 44, 54  
   — przewalskii 840  
   — quitensis 840  
   — ruficapilla albiloris 54  
   — — nigrolineata 54  
   — — ruficapilla 44, 54  
   — rufocinerea 840  
   — rufula 840  
   — squamigera 840  
   — varia imperator 44, 53  
 Grallaricula 33, 42  
   — cucullata 34, 43, 53  
   — ferrugineipectus 43  
   — — ferrugineipectus 53  
   — flavirostris 840  
   — lineifrons 840  
   — loricata 840  
   — nana cumanensis 43, 53  
   — peruviana 840  
 Grallina 287  
 Grallina cyanoleuca 241, 320  
 Grallinidae 287  
 gramineus, Meglaururus 550, 579, 580, 669  
 Graminicola b. bengalensis 547—549, 615, 700  
   — — striata 547, 548, 615, 700  
 Grammatoptila 464, 465, 482, 483, 525  
   — austeni 525  
 grammiceps, Cryptolopha 684  
 grammiceps, Seicercus 686  
 grammiceps, Stachyris 847  
 granadense, (is errore), Idioptilon 83, 111  
 granadensis, Myiozetetes 78, 99  
 granadensis, Pyroderus 133, 139  
 granatina 59, 63, 65  
 Grandala 364  
   — coelicolor 383, 426  
 grandior, Thamnophilus 47  
 grandis, Bradypterus 848  
 grandis, Motacilla 208, 222  
 grandis, Muscicapa (für Niltava) 369, 383, 395  
 grandis, Niltava 369, 383, 395, 734, 737, 747, 792  
 grandis, Phoenicurus 382, 400\*, 426  
 granti, Bradypterus 559, 657  
 granti, Pellorneum 501  
 granti, Terpsiphone 814  
 Grasmücken 249, 545, 546, 553, 554, 562\*, 578, 610\*, 654\*, 736  
 grata, Malia 848  
 grata, Sialia 427  
 gratiosa, Ochthoeca 75, 90  
 Graucalus 232, 284  
   — westralensis 242  
 graueri, Bradypterus 848  
 graueri, Coracina 844  
 graueri, Prinia 548, 549, 620, 703  
 graueri, Pseudocalyptomena 849  
 graueri, Turdus 401\*, 449  
 Graueria vittata 846  
 gravivox, Pomatorhinus 506  
 grayi, Ammomanes 145, 153, 171  
 grayi, Anthus 218, 230  
 grayi, Chenorhamphus 849  
 grayi, Turdus 367, 403, 404, 411, 460  
 graysoni, Mimodes 846  
 gregalis, Eremomela 550, 631, 713  
 grenadensis, Troglodytes 346  
 grimwoodi, Macronyx 844  
 grisea, Eremopterix 151, 152, 170  
 grisea, Formicivora 34, 38, 49, 50  
 grisea, Myrmotherula 839

- grisea*, *Serpophaga* 114  
*griseicapillus*, *Sittasomus* 10, 16  
*griseiceps*, *Apalis* 626, 708  
*griseiceps*, *Myrmeciza* 840  
*griseiceps*, *Oenanthe* 438  
*griseiceps*, *Pachycephala* 819  
*griseiceps*, *Piprites* 843  
*griseiceps*, *Phyllomyias* 842  
*griseiceps*, *Serpophaga* 843  
*griseiceps*, *Zoothera* 444  
*griseicollis*, *Scytalopus* 58  
*griseigula*, *Camaroptera* 629, 711  
*griseigularis*, *Cranioleuca* 27  
*griseigularis*, *Moupinia* 480, 517  
*griseigularis*, *Muscicapa* 734, 751, 796  
*griseipectus*, *Empidonax* 841  
*griseipectus*, *Thryothorus* 341  
*griseisticta*, *Muscicapa* 734, 735, 737, 750, 795  
*griseiventris*, *Synallaxis* 26  
*griseidis*, *Acrocephalus* 548 (als *Locustella*), 571, 664  
*griseidis*, *Locustella* s. *Acrocephalus*  
*griseocapillus*, *Oreotriccus* 843  
*griseiceps*, *Microeca* 849  
*griseoflava*, *Eremomela* 547, 548, 630, 712  
*griseogularis*, *Eopsaltria* 735, 753, 797  
*griseogularis*, *Pericrocotus* 239, 246  
*griseolus*, *Phylloscopus* 547, 553, 593, 680  
*griseomurina*, *Schizoeaca* 837  
*griseonucha*, *Grallaria* 840  
*griseopyga*, *Apalis* 626, 627, 708  
*griseopyga*, *Pseudhirundo* 194, 195  
*griseoviridis*, *Camaroptera* 711  
*griscens*, *Leptasthenura* 23  
*griscens*, *Mirafra* 166  
*griscens*, *Garrulax* 484, 530  
*griseus*, *Anthus* 213, 227  
*griseus*, *Bradornis* 735  
*griseus*, *Campylorhynchus* 330, 334, 651  
*griseus*, *Cistothorus* 339  
*griseus*, *Crateropus* 521  
*griseus* (jetzt *wrightii*), *Empidonax* 106  
*griseus*, *Sittasomus* 16  
*griseus*, *Thryothorus* 846  
*grisola*, *Muscicapa* 794  
*grisola*, *Pachycephala* 306 (als *cinerea*), 737, 773, 774, 775, 818  
*grosvenori*, *Cichlornis* 848  
*Gryllivora* *capensis* 438  
*guadeloupensis*, *Salpinctes* 335  
*guajana*, *Eucichla* 59, 60, 64  
*gualaquiza*, *Pogonotriccus* 842  
*guarayanus*, *Thryothorus* 846  
*guarixa*, *Troglodytes* 346  
*guatemalae*, *Sialia* 427  
*guatemalensis*, *Sclerurus* 32  
*guatemalensis*, *Grallaria* 53, 827  
*gubernator*, *Lanius* 845  
*Gubernetes* *yetapa* 841  
*guianensis*, *Elaenia* 71, 85, 116  
*guianensis*, *Poliophtila* 848  
*guilianetti*, *Phylloscopus* 553, 594, 684  
*guinea*, *Cisticola* 547, 609, 696  
*Guiraca* 14  
*gujanensis*, *Synallaxis* 11, 25  
*gularis*, *Campylorhynchus* 846  
*gularis*, *Cinclus* 326  
*gularis*, *Criniger* 261, 277  
*gularis*, *Eopsaltria* 797  
*gularis*, *Euscarthmus* 111  
*gularis*, *Garrulax* 464, 483, 526  
*gularis*, *Hellmayrea* 15, 26  
*gularis*, *Iole* 262, 278  
*gularis*, *Macronous* 467, 478, 496\*, 516, 574  
*gularis*, *Mixornis* 516  
*gularis*, *Monticola* 367  
*gularis*, *Myrmotherula* 37, 49  
*gularis*, *Nicator* 260, 277  
*gularis*, *Paradoxornis* 464, 466, 495, 498, 543  
*gularis*, *Pycnonotus* 251, 266  
*gularis*, *Rhinomyias* 735, 747, 793  
*gularis*, *Rhipidura* 737, 804  
*gularis*, *Sylvia* 585, 672  
*gularis*, *Synallaxis* 26  
*gularis*, *Tephrodornis* 240, 248  
*gularis*, *Turdoides* 519  
*gularis*, *Yuhina* 467, 498, 540  
*gulgula*, *Alauda* 161, 179–180  
*gulmergi*, *Muscicapa* 734, 737, 750, 795  
*gundlachii*, *Mimus* 336\*, 349, 354  
*gunningi*, *Sheppardia* 846  
*gurneyi*, *Pitta* 60, 64  
*gurneyi*, *Zoothera* 397, 443  
*gustavi*, *Anthus* 205, 216, 228  
*guttata*, *Alauda* 179  
*guttata*, *Certhilauda* 169  
*guttata*, *Cichladusa* 362, 378, 422  
*guttata*, *Myrmotherula* 839  
*guttata*, *Zoothera* 363, 364, 397, 443  
*guttaticollis*, *Aloippe* 489, 536  
*guttaticollis*, *Napothera* 510  
*guttaticollis*, *Paradoxornis* 464–466, 495, 498, 542  
*guttatoides*, *Dendroornis* 17  
*guttatum*, *Todirostrum* 842

- guttatum, *Toxostoma* 846  
 guttatus, *Catharus* 363, **404**, 448  
 guttatus, *Crocias* 538  
 guttatus, *Enicurus* 384, **385**, 428  
 guttatus, *Hypoedaleus* 34, **35**, 45  
 guttatus, *Ixonotus* **256**, 274  
 guttatus, *Laniarius* s. *mossambicus*, 292  
 guttatus, *Psilorhampus* 841  
 guttatus, *Xiphorhynchus* 10, 17, 837  
 guttula, *Monarcha* 737, 810  
 guttulata, *Syndaetyla* 838  
 guttulatulus, *Dysithamnus* 48  
 guttuligera, *Premnornis* 838  
 gutturalis, *Anthus* 844  
 gutturalis, *Corapipo* 843  
 gutturalis, *Hirundo* 191, 198  
 gutturalis, *Irania* **380**, 424  
 gutturalis, *Myrmotherula* 839  
 gutturalis, *Oreoica* 735, 754\*, **772**, 817  
 gutturalis, *Oreoscopus* 546, **645**, 725  
 gutturalis, *Pachycephala* 819  
 gutturalis, *Pelicius* 313  
 gutturalis, *Pseudoseisura* 838  
 gutturalis, *Saxicola* 846  
 gutturata, *Cranioleuca* 838  
 gutturosus, *Manacus* **124**, 128  
 guzurata, *Orthotomus* 553, **596**, 687  
*Gyalophylax hellmayri* 8, 15, 26  
*gymnocephala* (als *gymnocephalus*), *Pity-*  
*riasis* **306**, 319  
*gymnocephalus*, *Picathartes* **498**, 544  
*Gymnocichla nuceiceps* 840  
*Gymnoderus foetidus* 844  
*gymnogenys*, *Turdoides* 847  
*gymnophthalmus*, *Turdus* 460  
*Gymnopathys leucaspis olivascens* **43**, 53  
 — *lunulata* 840  
 — *rufigula* 840  
 — *salvini* 840  
*gymnops*, *Rhegmatorhina* 840  
*Gymnorhina* 287, 306  
  
*Haarvögel* **249**  
*habessinica*, *Tchagra* 293, 309  
*Habrura* 69, 70  
 — *pectoralis* **84**  
 — — *pectoralis* 113  
 — *superciliaris* 842  
*Hadrostomus atricapillis* 137  
*haematocephala*, *Cisticola* 550, **605**, 606, 694  
*Haematoderus militaris* 844  
*haematonota*, *Myrmotherula* 839  
*haemorrhous*, *Molpastes* 252, 267  
  
*haesitata*, *Cisticola*, sub *juncidis*  
*hafizi*, *Luscinia* **374**, 417  
*hainana*, *Cyornis* 849  
*hainanus*, *Pycnonotus* 266  
*hainanus*, *Tephrodornis* **241**, 248  
*halimodendri*, *Sylvia* **583**, 671  
*hallae*, *Acrocephalus* **570**, 663  
*hallae*, *Pycnonotus* 845  
*halli*, *Pomatostomus* 847  
*hallinani*, *Upucerthia* 20  
*halmaturina*, *Colluricincla* **781**, 823  
*halmaturinae*, *Hylacola* **641**, 723  
*halophila*, *Oenanthe* **391**, 437  
*hamatus*, *Dryoscopus* **291**, 308  
*hamertoni*, *Alaemon* 831, 832  
*hamiltoni*, *Acanthiza* 726  
*hamlini*, *Clytorhynchus* 850  
*hammondii*, *Empidonax* 70, **79**, 105  
*Hapalocercus* 70, **84**, 113  
*haplochrous*, *Turdus* 847  
*Haplocichla* 404, **410**, 411, 457, 461  
*haplonta*, *Elachura* 512  
*haplonta*, *Grallaria* **44**, 53  
*Haplorhynchus* 546, 649, 731  
*hararensis*, *Anthus* **213**, 214, 217 (als *sordi-*  
*dus*), 227  
*hardwicki*, *Chloropsis* **283**, 286  
*hardwickii*, *Garrulax* 524  
*haringtoni*, *Acrocephalus* **549**, **566**, 568, 662  
*haringtoni*, *Anthus* 228  
*haringtoni*, *Pomatorhinus* 466, 505  
*haringtoni*, *Saxicola* 363, 367, **389**, 434  
*haringtoniae*, *Alcippe* 537  
*harmonica*, *Colluricincla* 734, 735, 754\*, 778,  
 780, **781**, 782, 822, 823  
*Harporhynchus* 292  
*Harporhynchus* 356  
*harterti*, *Alauda* 178  
*harterti*, *Arses* **767**, 811  
*harterti*, *Dendrobiaestes* 849  
*harterti*, *Galerida* 177  
*harterti*, *Lullula* 178  
*harterti*, *Machaerirhynchus* **757**, 800  
*harterti*, *Myiozetetes* 73, 99  
*harterti*, *Ochetorhynchus* 837  
*harterti*, *Phylloscopus* 684  
*harterti*, *Schizoeaca* 837  
*harterti*, *Upucerthia* 837  
*hartlaubii*, *Campophaga* 245  
*hartlaubii*, *Erythropgia* **370**, 414  
*hartlaubii*, *Turdoides* 523  
*hasselti*, *Muscicapula* **744**, 789  
*hattamensis*, *Pachycephalopsis* 849



- Haubenlerche 155, 158, 162  
 Haushuhn 8  
 Hausrotschwanz 380  
 Hausspatz 213  
 Haussperling 213, 256, 587  
 hauxwelli, Myrmotherula 37, 49  
 hauxwelli, Turdus 847  
 hebetior, Monarcha 735, 737, 766, 767, 811  
 hebridensis, Turdus 456  
 hebridium, Prunella 361  
 hedleyi, Acanthiza 646, 727  
 Hedymela atricapilla 787  
 Hedymeles 296  
 Heidelerche 121, 158  
 heinei, Calandrella 156, 157, 174  
 heinei, Zoothera 399, 445  
 heineken, Sylvia 585, 672  
 heinrichi, Cossypha 846  
 heinrichi, Geomalia 846  
 helenae, Hypothymis 850  
 Heleodytes 328, 329, 330, 334, 335  
 — variegatus 329, 330  
 helianthea, Culicicapa 850  
 Heliobletus contaminatus 838  
 Heliocera rubrocristata 843  
 — rufaxilla 843  
 Heliolais 618, 624, 702  
 helleri, Schizoeaca 837  
 helleri, Turdus 847  
 Hellmayrea gularis cinereiventris 15, 26  
 hellmayri, Anthus 217, 230  
 hellmayri, Asthenes 15  
 hellmayri, Campylorhamphus 18  
 hellmayri, Cranioleuca 838  
 hellmayri, Gyalophylax 8, 15, 26  
 hellmayri, Mecocerculus 842  
 hellmayri, Thamnophilus 37, 49  
 Hemicerops 200  
 Hemichelidon 750, 751, 795  
 hemileucus, Myrmochanes 840  
 hemimelaenas=hemimelaena, Myrm.  
 hemimelaena, Myrmeciza 41, 52  
 Hemiptyx immaculata 700  
 — mystica 699  
 Hemipus 238, 240, 287  
 — hirundinaceus 240, 247  
 — obscurus 240, 247  
 — picatus capitalis 239  
 — — intermedius 247  
 — — picatus 240, 247  
 Hemitarsus 249, 251, 265  
 Hemitesia neumanni 848  
 Hemitriccus diops 842  
 Hemitriccus flammulatus 842  
 — obsoletus 843  
 Hemiura 345  
 — brunneicollis 333  
 hemixantha, Microeca 849  
 Hemixus 263, 279  
 hendersoni, Oenanthe 438  
 Henicorhina 328, 333  
 — leucophrys 329  
 — — collina 347  
 — — leucophrys 347  
 — — venezuelensis 347  
 — leucoptera 846  
 — leucosticta 329  
 — — tropaea 333, 347  
 Henicornis 11  
 henrici, Colluricincla 781, 823  
 henrici, Dendrobiaestes 849  
 henrici, Garrulax 484, 531  
 henrietta, Malurus 674\*, 719  
 henshawii, Chamaea 467, 496\*, 518  
 herberti, Alauda 161, 180  
 herberti, Prinia 548, 550 (als harterti), 621,  
 herberti, Seicercus 848 1704  
 herberti, Stachyris 847  
 Herbivocula schwarzi 548, 552, 588, 590,  
 677, 835  
 herero, Namibornis 833, 834  
 herioti, Cyornis 849  
 hermonensis, Calandrella 156  
 Herpornis 465, 494, 541  
 Hesperolochmus axillaris 839  
 — dorsimaculatus 839  
 — longirostris 839  
 — pectoralis 839  
 — pileatus 839  
 — roraimae 839  
 — rufimarginatus 839  
 — stictocephalus 839  
 — sticturus 839  
 hesperia, Progne 193  
 hesperius, Orthotomus 597, 688  
 Hesperocichla 397, 443  
 Heteranax mundus 850  
 heterocerca, Teleonema 843  
 Heterocercus aurantivertex 843  
 — flavivertex 843  
 — linteatus 843  
 — luteocephalus 843  
 heteroleuca, Corapipo 830  
 Heteromirafra ruddi archeri 150, 168, 832  
 — — ruddi 150, 168  
 Heteromyias albispecularis 734

- Heteromyias albispecularis armiti* **761**, 802  
 — — *cinereifrons* **761**, 762, 802  
*Heteropelma virescens* 129  
*Heterophasia* 465  
 — *a. annectens* **491**, 539  
 — *auricularis* 848  
 — *capistrata* **465**, 491  
 — — *capistrata* **491**, 497\*, 539  
 — — *nigriceps* **491**, 539  
 — *gracilis* **492**, 539  
 — *melanoleuca* **465**, **492**  
 — — *melanoleuca* **492**, 539  
 — *picaoides* **492**  
 — — *cana* 539  
 — — *picaoides* 464, 539  
 — *pulchella* **465**, **492**, 539  
*heterophrys*, *Cisticola* **603**, 692  
*Heteroxenicus* **369**, 412  
*heterura*, *Asthenes* 838  
*heterura*, *Monarcha* 810  
*heterurus*, *Xenops* 32  
*heudei*, *Paradoxornis* 464, 465, **498**, 544  
*heuglini*, *Cossypha* **377**, 420  
*heuglini*, *Turdoides* 520  
*hibernans*, *Saxicola* 431  
*hibernicus*, *Cinclus* 326  
*hiemalis*, *Troglodytes* 329, **333**, 343  
*hildebrandi*, *Hypsipetes* **263**, 279  
*hilgerti*, *Tachyura* **293**, 310  
*hilli*, *Pachycephala* **776**, 820  
*hillii*, *Mimus* 336\*, **349**, 354  
*himalayana*, *Prunella* **359**, 360  
*himalayensis*, *Regulus* 548, **635**, 637, 716  
*hindei*, *Turdoides* 523  
*hindii*, *Cisticola* **549**, **614**, 700  
*Hippolais* 564, 551, 552, 558, 564, **574**, 577,  
 595, 643, 647, 753  
 — *c. caligata* 551, 575, **576**, 668  
 — — *rama* 551, 562\*, 575, **576**, 668  
 — *cita* 668  
 — *icterina* 282, 551, 552, 575—577, 579  
 — — *icterina* **575**, 667  
 — *languida* 550, 562\*, **575**, 667  
 — *olivatorum* 551, **575**, 667  
 — *pallida* 575, 576  
 — — *elaieca* 553, 575, **576**, 577, 668  
 — — *opaca* 550, 575, **576**, 667  
 — — *pallida* 550, 575, **576**, 577, 668  
 — — *reiseri* 575, **576**, 667  
 — *polyglotta* 551, 552, 562\*, **575**, 667  
*hirtensis*, *Troglodytes* 345  
*hirundinaceus*, *Hemipus* **240**, 247  
*Hirundinea* 71, 79, 81  
 — *b. (jetzt ferruginea) bellicosa* 108  
 — — *pallidior* 108  
*Hirundinidae* 84, 86, **184**, 844  
*Hirundiniden* 3, 75  
*Hirundo* **184**, 190, 200, 493  
 — *abyssinica unitatis* (s. *Cecropis*) **184**  
 — *aethiopica* 191  
 — — *aethiopica* 199  
 — — *fulvipectus* 199  
 — *a. albigularis* **189**, 199  
 — *a. angolensis* 198  
 — — *arcticincta* 198  
 — *atrocaerulea* 199  
 — *cucullata* (s. *Cecropis*) **184**, 187  
 — *dimidiata* 184  
 — — *marwitzi* 200  
 — *leucosoma* **189**, 200, 225\*  
 — *lucida* **184**—**186**, **189**  
 — — *lucida* 198, 224\*  
 — — *rothschildi* 198  
 — *megaensis* 844  
 — *nigrita* **189**, 199  
 — *nigrorufa* 844  
 — *rustica* 71, 153, 185—187, **188**, 189, 191,  
 238, 239, 282, 292, 362, 370, 371, 378,  
 393, 464, 475, 478, 479, 492, 493, 584,  
 585, 587, 632, 633, 766, 773—775  
 — — *erythrogaster* **189**, 198  
 — — *gutturalis* 191, 198  
 — — *mandschurica* 198  
 — *rustica* 197  
 — *savignii* **188**, 197  
 — — *transitiva* **189**, 197  
 — — *transfuga* 189  
 — — *tytleri* 197  
 — *senegalensis monteiri* s. *Cecropis*, **187**  
 — *smithii* **184**, **189**  
 — — *filifera* **189**, 199  
 — — *smithii* **189**, 199  
 — *tahitica* 185, 186, **189**  
 — — *abbotti* 198  
 — — *albigularis* **189**, 199  
 — — *ambiens* 198  
 — — *domicola* 186, 198  
 — — *frontalis* 198  
 — — *javanica* **189**, 191, 198  
 — — *neoxena* 199  
 — — *parsonsi* 199  
 — — *subfusca* 199  
 — — *tahitica* 199  
*hispaniae*, *Turdus* **407**, 452

- hispanica, Oenanthe 366, 368, 387, 390, **391**,  
     436, 743  
 hodgsoni, Anthus 205, **215**, 228  
 hodgsoni, Dendrobiastes 734, 735, **741**, 787  
 hodgsoni, Motacilla 221  
 hodgsoni, Muscicapella 849  
 hodgsoni, Phoenicurus 362, 368, **380**, 381,  
     425  
 hodgsoni, Tickellia 550, **596**, 687  
 hodgsoni, Turdus 457  
 hodgsonii, Prinia 546—548, 550, 615, **625**,  
     707  
 Hodgsonius 14, 363, 367  
 — phaenicuroides 348 (phaenicuroides),  
     **382**  
 — — phaenicuroides 426  
 hoevelli, Cyornis 849  
 hoffmanni, Formicarius 42, 43, 52, 826, 827  
 hoffmannsi, Dendrocolaptes 837  
 hoffmannsi, Rheimatorhina 840  
 hoffmannsi, Thamnomanes 37, 48  
 hokrae, Acrocephalus 547, 549, **566**, 567, 568,  
     662  
 holdereri, Melanocorypha 155, 172  
 holerythra, Rhytipterna 844  
 holerythrus, Pitohui 782  
 hollidayi, Batis 764, 807  
 holochlora, Chloropipo 843  
 holochlorus, Erythrocercus 850  
 holomelaena, Psalidoproene 190, 204  
 holopolia, Coracina 844  
 holostictus, Thrupadectes 31  
 homeyeri, Lanius 317  
 homeyeri, Pachycephala 773, **774**, 818  
 Homochlamys 555, 557, 654, 655  
 homochroa, Dendrocincla 837  
 homochroa, Oenanthe **390**, 436  
 homochrous, Platypsaris 132, 138  
 Honigfresser 650  
 hora, Mirafra s. hova, M.  
 Horeites 546, **555**, 556—558, 598, 654—656,  
     773  
 — diphone viridis 654  
 — fortipes 260  
 — montana 655  
 Horizillas 473  
 horiopterus, Aegithina 282, 285  
 Horizopus 71, **79**, 104  
 Horizorhinus 287, 463, 465  
 — dohrni 494, 541  
 hornensis, Cistothorus **330**, 336\*, 338  
 hornensis, Troglodytes 347  
 Horornis 546, 654, 655  
 horsfieldi, Zoothera 445  
 horsfieldii, Mirafra **147**, 164, 165  
 horsfieldii, Myiophoneus 367, 441  
 horsfieldii, Pomatorhinus 506  
 hortensis, Sylvia 548, 549, **581**, 582, 584, 671,  
     760  
 hortulana, Emberiza 288, 322, 487  
 hortulorum, Turdus 366, 399, **405**, 410, 451  
 hosii, Calyptomena 837  
 hottentottus, Dicurus 320  
 Houbara 291  
 housei, Amytornis 849  
 hova, Mirafra 145, **147**, 149, 165, 224\*  
 howei, Sericornis 725  
 hoyti, Eremophila 182  
 huambo, Cisticola 547, 549, **608**, 696  
 hudsoni, Asthenes 8, 28  
 hudsoni, Phaetriccus 841  
 Hühner 746  
 hueti, Alcippe 538  
 humayuni, Pycnonotus 267  
 Humblotia flavirostris 849  
 humei, Aegithina 285  
 humei, Phylloscopus 547, 591, **593**, 681  
 humei, Sphenocichla 512  
 humeralis, Cossypha 377, 421  
 humeralis, Lanius 289, **305**, 318  
 humeralis, Terenura 839  
 humicola, Asthenes 28  
 humii, Hypsipetes **263**, 280  
 humii, Pycnonotus 267  
 humilis, Asthenes 838  
 humilis, Campylorhynchus **329**, 334  
 humilis, Cisticola 549, **608**, 692  
 humilis, Sericornis 551, **644**, 725  
 hungarica, Calandrella 832  
 hunteri, Cisticola 549, 550, **602**, 691  
 huttoni, Prunella 359, 361  
 huttoni, Turdoides 466, 519  
 hutzi, Pycnonotus 271  
 hyacinthina, Cyornis 849  
 Hydrocichla 383, 427  
 Hydrophasianus 13, 778  
 — indicus 376  
 Hydrornis 65  
 Hylacola 545, 551, 641, 644  
 — c. cauta **641**, 723  
 — — halmaturina **641**, 723  
 — — whitlocki **641**, 723  
 — pyrrhopygia belcheri **641**, 723  
 — — pyrrhopygia **641**, 723  
 Hylactes 57  
 Hylexetastes perrotii 837

- Hylexetastes stresemanni* 837  
*Hylia prasina* 546, 553, **634**, 716  
*Hylie* 545  
*Hylidae* 634  
*Hylinae* 545  
*Hylota* 633  
— *australis inornata* 548, 550, **633**, 715  
— *flavigaster* 553  
— — *barbozae* 548, **633**, 715  
— *violacea* 848  
*hylobius*, *Philydor* 838  
*Hylochelidon* 190, 202  
*Hylocichla* 14, 365, **402**, 404, 448  
— *aliciae* 447  
— *m. minima* 447  
— *mustelina* 363, **404**, 449  
*Hylocitrea bonensis* 850  
*Hylodyptes erythrocephalus* 838  
— *rectirostris* 838  
*Hyloctistes subulatus* 838  
*Hylonax* 72, **79**  
— *validus* 97\*, 103  
*Hyllopezus berlepschi* 840  
— *fulviventris* 840  
— *macularius* 840  
— *ochroleucus* 840  
*Hylophylax naevia* 840  
— *n. naevioides* 826, 827  
— *poecilonota vidua* **43**, 53  
— *punctulata* 840  
*Hylorchilus sumichrasti* 846  
*Hyloterpe* 774, 818  
— *cinerea* 774, 818  
*Hymenops* 70, **75**  
— *perspicillata andina* 92  
— — *perspicillata* 92  
*Hypergerus atriceps* 550, **628**, 710  
*hyperleucum*, *Chrysomma* s. *hyperleucum*,  
Ch.  
*hypermetra*, *Mirafr* **148**, 149, 150, 165  
*hypernephela*, *Cercomela* 430  
*hyperythra*, *Brachypteryx* 846  
*hyperythra*, *Cecropis* 201  
*hyperythra*, *Dendrobiastes* 734, 735, 737,  
**741**, 742, 787  
*hyperythra*, *Dumetia* **477**, 478, 515  
*hyperythra*, *Ficedula* 789  
*hyperythra*, *Myrmeciza* 840  
*hyperythra*, *Pachycephala* 736, 773, **774**,  
775, 818  
*hyperythra*, *Rhipidura* 849  
*hyperythrus*, *Cuculus* 375, 400\*  
*hyperythrus*, *Tarsiger* 846  
*hyperythrus*, *Thryothorus* **331**, 341  
*hyperythrus*, *Turdoides* 520  
*Hyphantornis* 296  
*hypochloris*, *Phyllastrephus* 845  
*hypochondriaca*, *Thripophaga* 838  
*hypochondriacus*, *Siptornopsis* 838  
*Hypocnemis* 33  
— *cantator* 34  
— — *cantator* **40**, 51  
— *hypoxantha* 840  
*Hypocnemoides maculicauda* 840  
— *melanopogon* 840  
*Hypocoliinae* **322**  
*Hypocolius* 287, **322**  
— *ampelinus* **324**, 574, 581  
*Hypoedaleus* 33  
— *guttatus* **34**, **35**  
— — *guttatus* **35**, 45  
*hypogrammica*, *Stachyris* 847  
*hypoleuca*, *Coracina* 233, 243  
*hypoleuca*, *Ficedula* 480, 736, 737, **742**,  
787  
*hypoleuca*, *Grallaria* **44**, 54, 840  
*hypoleuca*, *Poecilodryas* 849  
*hypoleuca*, *Serpophaga* 842  
*hypoleuca*, *Upucerthia* 19  
*hypoleucos*, *Pomatorhinus* **464**, **473**, 505  
*hypoleucum*, *Chrysomma* **479** (als *hyper-*  
*leucum*), 517  
*hypoleucus*, *Melanotis* **348**, 353  
*hypoleucus*, *Turdoides* 523  
*hypopyrrha*, *Laniocera* 844  
*hypopyrrhus*, *Malaconotus* 289, **297**, 314  
*Hypositta coralliistrostris* 846  
*hypospodia*, *Synallaxis* 838  
*hypostictus*, *Campylorhynchus* 335  
*Hypothymus* 478  
— *azurea* 478, 735  
— — *azurea* 737, **770**, 813  
— — *ceylonensis* 737, **769**, 813  
— — *javana* **770**, 813  
— — *oberholseri* **770**, 813  
— — *prophata* **770**, 813  
— — *styani* 737, **770**, 813  
— — *sykesi* 754\*, **769**, 813  
— — *tytleri* **770**, 813  
— *coelestis* 850  
— *helenae* 850  
— *occipitalis* **770**, 813  
— *puella* 735  
— — *puella* **770**, 813

- hypoxantha, *Chelidorynx* 737, **762**, 803  
 hypoxantha, *Hypocnemis* 840  
 hypoxantha, *Neodrepanis* 841  
 hypoxantha, *Pachycephala* 850  
 hypoxantha, *Prinia* 550, **617**, 701  
 hypoxanthus, *Pycnonotus* **255**, 274  
 Hypselosaurus 482  
 Hypsipetes 249  
 — *affinis chloris* **262**, 278  
 — *a. amaurotis* 279  
 — — *magnirostris* 279  
 — — *ogawae* 279  
 — — *squamiceps* **263**, 264, 279  
 — — *stejnegeri* 279  
 — *borbonicus olivaceus* **263**, 279  
 — *charlottae* 845  
 — *crassirostris* 845  
 — *criniger* 261, 845  
 — *everetti* 249  
 — — *everetti* **262**, 278  
 — *flavala canipennis* **263**, 279  
 — — *flavala* **263**, 279  
 — — *hildebrandi* **263**, 279  
 — *indicus ictericus* 254, 255, 261, **262**, 278, 283  
 — — *indicus* **262**, 178  
 — *maclellandii* 352  
 — — *maclellandii* **262**, 263, 278  
 — — *ventralis* **262**, 278  
 — *madagascariensis* 234, 249, 251, 262–264, 352  
 — — *concolor* 280  
 — — *ganeesa* 263, 280  
 — — *humii* 263, 280  
 — — *leucocephalus* 280  
 — — *leucothorax* 280  
 — — *madagascariensis* **263**, 279  
 — — *nigerrimus* 280  
 — — *nigrescens* 280  
 — — *perniger* 281  
 — — *psaroides* 250, **263**, 280  
 — — *rostratus* **263**, 280  
 — *malaccensis* **263**, 279  
 — *nicobariensis* 845  
 — *ourovang* 279  
 — *palawanensis* 845  
 — *philippensis* 278  
 — *philippinus mindorensis* **262**, 278  
 — — *philippinus* 250, **262**, 278  
 — *propinquus* 845  
 — *siquijorensis* 845  
 — *thompsoni* **264**, 281  
 — *v. virescens* **263**, 279  
 Hypsipetes *viridescens cacharensis* **262**, 272\*, 278  
 — — *viridescens* **262**, 278  
 hyrcanus, *Erithacus* **373**, 416  
 Ianthia **375**, 376, 419  
 Ianthocinclia 362, 464, 465, 480, 482, **483**, 523, 526, 527, 530, 531  
 iberiae, *Ficedula* **742**, 787  
 iberiae, *Motacilla* 219  
 Icoturus 373, 416  
 Icteria 74, 574  
 ictericus, Hypsipetes 254, 255, 261, **262**, 278, 283  
 Icteridae 332  
 icterina, *Hippolais* 282, 551, 552, **575**, 576, 577, 579, 667  
 icterinus, *Phyllastrephus* 250, **259**, 276  
 icterocephala, *Chloropsis* 285  
 icterophrys, *Satrapa* 75, **76**, 93  
 icterophrys, *Sisopygis* 75, **76**  
 icterops, *Sylvia* 552, **586**, 673  
 icteropygialis, *Eremomela* 547, 548, 553, 630, 631, 712, 713, 835, 836  
 Icterus 78, 485  
 Ictinaetus *malayensis* 491  
 Idioptilon 69, 71, 111  
 — *aenigma* 842  
 — *granadense* **83**  
 — — *granadense* 111  
 — *inornatum* 842  
 — *margaritaceiventris* **83**  
 — — *margaritaceiventris* 111  
 — *mirandae* 842  
 — *nidipendulum paulistum* 111  
 — *orbitatum* 71, **83**, 84, 111  
 — *p. plumbeiceps* 111  
 — — *viridiceps* 111  
 — *rufifulare* 842  
 — *spodiops* 842  
 — *s. striaticolle* (als *striaticollis*) 111  
 — *zosterops* 842  
 Iduna 546, 667, 668  
 Ifrita 463  
 — *k. kowaldi* 834  
 igata, *Gerygone* **649**, 650, 730, 731  
 ignea, *Terpsiphone* 771  
 igneus, *Pericrocotus* **238**, 246  
 ignicapillus, *Regulus* 69, 547, 548, 553, 634, 636, 637, 717  
 ignifera, *Pipra* 127  
 ignobilis, *Thripadectes* 31  
 ignobilis, *Turdus* 367, **407**, 459

- ignotincta, Minla 467, 488, 535  
 ignotum, Pellorneum 190, 352, 470, 503  
 iheringi, Formicivora 839  
 iheringi, Myrmotherula 839  
 ijimae, Phylloscopus 546, 594, 683  
 ijimae, Riparia 195, 196  
 iliaceus, Cistothorus 338  
 iliaceus, Turdus 367, 408, 456  
 Illicura militaris 843  
 Illadopsis 378, 422, 472  
 illex, Tersipho 816  
 illigeri, Todirostrum 110  
 imberbe, Campostoma 118  
 imberbis, Pomatorhinus 506  
 imbricata, Zoothera 398, 444  
 imbricatum, Trochalopteron 484, 530  
 imbricatus, Garrulax 484  
 imcompus, Turdus 460  
 imerinus, Pseudocossyphus 349, 439  
 immaculata, Hemipteryx 700  
 immaculata, Myrmeciza 840  
 immaculata, Prunella 361  
 immaculatus, Enicurus 384, 428  
 immunda, Rhytipterna 844  
 immutabilis, Prinia 549, 550, 619, 703  
 impavida, Muscicapa 751, 796  
 impediens, Monarcha 766, 768, 809  
 imperator, Grallaria 44, 53  
 implicata, Pachycephala 850  
 importunus, Pycnonotus 255, 256, 271, 274  
 inca, Empidonomus 77  
 incana, Drymocichla 848  
 incana, Incana 848  
 Incana incana 848  
 incei, Tersipho 816  
 inceleber, Phyllostrephus 276  
 incerta, Amalocichla 368, 399, 445, 468  
 incertus, Eupetes 402, 446, 469  
 incertus, Pitohui 850  
 incertus, Thamnophilus 36, 47  
 incomta, Phaenomyias 118  
 inconspicua, Alauda 161, 179  
 indica, Riparia 196  
 indica, Saxicola 366, 368, 387, 388, 431  
 indicator, Baeopogon 845  
 indicus, Copsychus 379, 423  
 indicus, Dendronanthus 206, 219  
 indicus, Enicurus 355, 428  
 indicus, Hydrophasianus 376  
 indicus, Hypsipetes 254, 255, 261, 262, 278, 283  
 indicus, Phylloscopus 680  
 indicus, Tarsiger 362, 376, 419  
 indigenus, Troglodytes 344  
 indigo, Eumyias 383 (als Muscicapa), 734, 735, 748, 764, 793  
 indigo, Muscicapa (für Eumyias) 383  
 indigoticus, Seytalopus 58, 125  
 inermis, Ornithion 843  
 inermis, Regulus 548, 634, 635, 717  
 Inezia 70  
 — inornata 842  
 — subflava caudata 73, 84, 114  
 — — subflava 84, 114  
 — tenuirostris 842  
 infelix, Monarcha 850  
 infulata, Muscicapa 749, 793  
 infusca, Muscicapa 849  
 infuscatus, Automolus 15, 838  
 infuscatus, Bradornis 735, 740, 785, 786, 833  
 inglesi, Prinia 624, 706  
 innexa, Dendrobiastes 742, 787  
 innotata, Aegithina 283, 285  
 innotata, Zoothera 442  
 inopinata, Alauda 161, 179  
 inornata, Acanthiza 546, 645, 726  
 inornata, Conopias 841  
 inornata, Hyliota 548, 550, 633, 715  
 inornata, Inezia 842  
 inornata, Pachycephala 754\*, 773, 818, 819  
 inornata, Prinia 547, 549, 598, 617, 620, 621, 623, 624, 704  
 inornata, Sylvia 589, 676  
 inornatum, Idioptilon 842  
 inornatus, Myiophobus 841  
 inornatus, Myiozetetes 841  
 inornatus, Phacellodomus 29  
 inornatus, Phylloscopus 547, 553, 591, 593, 681  
 inornatus, Pycnonotus 268  
 inquieta, Scotocerca 547, 550, 615, 701  
 inquieta, Seisura 757, 799  
 inquietus, Troglodytes 329, 345  
 inquisitor, Erator 844  
 inquisitor, Tityra 844  
 insignis, Clytonyias 849  
 insignis, Saxicola 387, 431  
 insignis, Thamnophilus 839  
 insulae, Pycnonotus 271  
 insularis, Chloropsis 286  
 insularis, Eremophila 163, 182  
 insularis, Myiophobus 441  
 insularis, Platyrhynchus 73, 108  
 insularis, Prinia 620, 704  
 insularis, Pycnonotus 255, 274  
 insulicola, Myiarchus 103  
 intensa, Cossypha 420

- intercedens, Cossypha **376**, 420  
 interior, Manacus 128  
 interioris, Pseudocossyphus **394**, 439  
 intermedia, Agriornis 88  
 intermedia, Alauda 179  
 intermedia, Alcippe 536  
 intermedia, Chamaea 518  
 intermedia, Pipreola 843  
 intermedia, Rhipidura 806  
 intermedia, Timalia 496\*, 517  
 intermedius, Pomatostomus 496\*, 509  
 intermedius, Myiodynastes 98  
 intermedius, Pachyramphus 137  
 intermedius, Pomatostomus 496\*, 509  
 intermedius, Pycnonotus 250, 253, 267  
 intermedius, Seicercus 686  
 intermedius, Thamnophilus 46  
 intermedius, Troglodytes 345  
 intermedius, Turdus 453  
 interpositus, Copsychus 423  
 interpositus, Malaconotus 314  
 interpres, Zoothera **396**, 442  
 interscapularis, Megalurus 550, 551, **579**, 669  
 intextus, Xiphirhynchus 510  
 intricata, Cettia **557**, 656  
 invictus, Lanius 317  
 inzonata, Stigmatura 113  
 Iodopleura 134  
 — fusca 97\*, **130**, 136  
 — isabellae 843  
 — pipra 843  
 iolaema, Cossypha **377**, 421  
 Iole 249, **262**, 263, 278, 279  
 — g. gularis **262**, 278  
 Ioras **282**  
 iphis, Pomarea 840  
 irakensis, Prinia 549, **616**, 701  
 Irania 364  
 — gutturalis **350**, 424  
 iredalei, Acanthiza 546, **645**, 646, 727  
 iredalei, Pericrocotus 238, 246  
 Irena 282, **284**  
 — cyanogaster 845  
 — puella **283**  
 — — puella 286  
 irena, Eucichla **60**, 64  
 Irenen **282**  
 Irenidae **282**, 845  
 Iridoprogne 192  
 iris, Pipra **122**, 127  
 iris, Pitta **61**, 64  
 irupero, Xolmis 70, 71, **74**, 88  
 irwini, Camaroptera 550, **630**, 712  
 isabellae, Cossypha **376**, 420  
 isabellae, Iodopleura 843  
 isabellina, Ammomanes **153**, 171  
 isabellina, Cisticola 549, 602, **609**, 697  
 isabellina, Galerida **159**, 176  
 isabellina, Geositta 19  
 isabellina, Oenanthe 363, 368, 373, **390**, 435  
 isabellina, Sylvieta 548, 632, **633**, 715  
 isabellinus, Calamanthus **641**, 722  
 isabellinus, Lanius **300**, 315  
 isidorei, Garritornis 847  
 isidorei, Pipra 843  
 islandicus, Troglodytes 345  
 isura, Rhipidura 737, 804  
 ituriensis, Batis 850  
 Iuxulus **493** (errore), s. Ixulus  
 iwanowa, Galerida 177  
 Ixocincla 263, 279, 280  
 Ixonotus 249  
 — guttatus **256**  
 — — guttatus 274  
 Ixoreus 397, 409, 443  
 Ixos 249, **263**, 278, 279  
 Ixulus 191, 492, 493  
 — flavicollis 540  
 — occipitalis **493** (als Iuxulus), 540, 541  
 Jabouilleia 463  
 — danjoui 847  
 jacksoni, Apalis 549, **627**, 709  
 jacksoni, Parisoma 548, **634**, 716  
 jacksoni, Sylvieta 547, **632**, 715  
 jacksoni, Telophorus 312  
 jacquinoti, Pachycephala 777, 820  
 jala, Philepitta 67  
 jamaicensis, Tolmarchus 96\*, 100  
 jamaicensis, Turdus **411**, 460  
 jamaicensis, Tyrannus (als Tolmarchus)  
 96\*, 100  
 jambu, Pycnonotus 270  
 jamesi, Cisticola 549, **604**, 693  
 jamesi, Tachyura **293**, 310, 833  
 japonensis, Regulus 553, **635**, 716  
 japonica, Alauda **161**, 179  
 japonica, Bombycilla **323**, 846  
 japonica, Cecropis 201  
 jardinei, Turdoides 464, 466, **481**, 482, 522  
 javana, Hypothymis **770**, 813  
 javana, Pachycephala **775**, 819  
 javana, Pitta 61, 65  
 javanica, Hirundo **189**, 191, 198  
 javanica, Mirafra **146**, 147, 149, 164, 165.  
 javanica, Rhipidura 754\*, 804 [479

- javanicus, Eurylaimus 4, 6  
 javanicus, Macronous 478, 516  
 javanus, Copsychus 379, 424  
 javensis, Copsychus 423  
 javensis, Coracina 232, 242  
 jaxartica, Sylvia 583, 671  
 jefferyi, Chlamydochaera 844  
 jelskii, Upucerthia 837  
 jerdoni, Anthus 205, 213, 227  
 jerdoni, Chloropsis 283, 286  
 jerdoni, Cryptolopha 686  
 jerdoni, Cyornis 746, 791  
 jerdoni, Garrulax 529  
 jerdoni, Oreicola 363, 433  
 jerdoni, Prunella 360  
 jerdoni, Saxicola 434  
 jerdoni, Sylvia 582, 671  
 jerdoni, Timalia 517  
 jerdoni, Trochalopteron 529  
 jobiensis, Manucodia 782  
 jocosus, Campylorhynchus 846  
 jocosus, Pycnonotus 252, 266  
 johnstoni, Gerygone 648, 729  
 johnstoni, Pogonochla 415  
 johnstoni, Seicercus 594, 684  
 johnstoniae, Tarsiger 376, 419  
 jomo, Babax 482, 496\*, 523  
 jonesi, Pellorneum 501  
 josephinae, Micrococcyus 842  
 josephinae, Synallaxis 12, 25  
 jucunda, Pipreola 843  
 julianae, Monarcha 850  
 juncidis, Cisticola 546—549, 551, 553, 597,  
 599, 600, 608, 610\*, 612, 613, 614, 625,  
 629, 697, 698  
 juninensis, Muscisaxicola 74, 89  
  
 kabyorum, Troglodytes 344  
 Kahlkopfwürger 287  
 kalahari, Cisticola 547, 614, 699  
 kalahari, Tchagra 309  
 kalamantan, Eurylaimus 4, 6  
 kali, Garrulax 531  
 Kalochelidon euechrysea 844  
 kandavensis, Pachycephala 773, 777, 778,  
 820  
 kangrae, Alcippe 535  
 kangrae, Phylloscopus 547, 593, 681  
 kapitensis, Cisticola 547, 608, 695  
 karamojae, Apalis 845  
 karasensis, Cisticola 546, 549, 553, 604, 693  
 karenii, Alcippe 537  
 Karrucincla 387, 430  
 karu, Lalage 235 (für leucomela), 245  
 kasai, Cisticola 550, 614, 700  
 kashmeriensis, Cinclus 326  
 kashmirensis, Brachypterus 547, 559, 560,  
 658  
 kashmirensis, Phylloscopus 553, 683  
 Kasuar 481  
 katonae, Cisticola 547, 550, 598, 609, 697  
 kaupi, Arses 767, 811  
 kaurensis, Garrulax 484, 528  
 kavirondensis, Bradornis 736, 739, 785  
 keasti, Mirafr 147, 165  
 Kelaartia 249, 254, 262, 270  
 kelleyi, Macronous 847  
 kempi, Eopsaltria s. Microeca griseiceps  
 kennicotti, Phylloscopus 593, 682  
 Kenopia 463  
 — striata 847  
 ker, Sericornis 849  
 Kernbeißer 249  
 kessleri, Turdus 408, 455  
 khamensis, Eremophila 181  
 khasiana, Actinodura 488, 534  
 khasiana, Prinia 547, 549, 622, 705  
 kiborti, Alauda 179  
 kikuyuensis, Pycnonotus 274  
 kimayensis, Tchagra 293, 310  
 kingi, Amaurodryas 759, 801  
 kingi, Oenanthe 390, 435  
 kinnisii, Turdus 407, 453  
 kirbyi, Prinia 549, 618, 623, 702  
 kirchocephalus, Pitohui 850  
 kirki (richtig tineta), Camaroptera 550  
 kirkii, Turdoides 466, 481, 482, 522  
 Kittacincla 379, 380  
 — macroura 423  
 kivuensis, Terpsiphone 737, 814  
 klagesi, Myrmotherula 839  
 Klappergrasmücke (Sylvia curruca) 583  
 Kleiber 187, 475  
 kleinschmidti, Anthus 229  
 kleinschmidti, Galerida 175  
 Kleinschnäpper 733, 754\*  
 klossi, Pachycephala 735, 737, 773, 774,  
 775, 818  
 Knipolegus 70, 75  
 — anthracinus 92  
 — a. aterrimus 91  
 — cabanisi 92  
 — comatus 91  
 — cyanirostris 92  
 — lophotes 75, 91  
 — nigerrimus 841



- Knipolegus orenocensis* 841  
 — *poecilurus* 841  
*kobosensis*, *Cercomela* 368, **387**, 431  
*kochi*, *Pitta* 841  
*koenigi*, *Lanius* **303**, 317  
*koenigi*, *Sylvia* 672  
*koenigi*, *Troglodytes* **333**, 344  
*Königswürger* 62  
*kösteri*, *Psallidoprocne* 186, **190**, 204  
*Kohlmeise* 770  
*Kolibris* 84, 86  
*Kolkrabe* 142  
*kollari*, *Poecilurus* 838  
*komadori*, *Luscinia* 363, 366, **373**, 416  
*kosłowi*, *Babax* 847  
*kosłowi*, *Prunella* 361  
*Kotinga* 96\*, 125  
*kowaldi*, *Ifrita* 834  
*Krähen* 379  
*Kragentrappen* 291  
*kretschmeri*, *Macrosphenus* 849  
*kriegi*, *Taraba* 45  
*Krimnochelidon* 196  
*kubaryi*, *Rhipidura* 806  
*Kuckuck* (*Cuculus canorus*) 571  
*Kuckucke* 4, 11, 12, 14, 18, 294, 400\*, 445  
*kuehni*, *Pitta* **63**, 65  
*kumaiensis*, *Leiothrix* 533  
*kupeensis*, *Telophorus* 845  
*Kurzfußdrosseln* **249**
- lachrymosus*, *Xiphorhynchus* 837  
*lacrymiger*, *Lepidocolaptes* 18  
*lactea*, *Poliophtila* 848  
*lacuum*, *Anthus* **210**, 211  
*laemosticta*, *Myrmeciza* **41**, 52  
*laeta*, *Cercomacra* **40**, 50  
*laetissima*, *Chlorocichla* 845  
*laetus*, *Seicercus* 546, 548, 594, **595**, 685  
*laevigaster*, *Pseudogerygone* 731  
*laevigaster*, *Sericornis* 551 (als *levigaster*), **644**, 724  
*lafresnayanus*, *Xiphorhynchus* 18  
*lafresnayei*, *Aegithina* (als *lafresnayi*) **283**, 285  
*lagdeni*, *Malaconotus* **297**, 313  
*lagopoda*, *Delichon* 203  
*lahtora*, *Lanius* 241, 301, **303**, 318  
*laingi*, *Cistothorus* 339  
*lais*, *Cisticola* 546, 549, 550, 599, 603, **604**, 693  
*Lalage* 163, 235, 244, 288
- Lalage atrovirens* 845  
 — *aurea* 845 zu  
 — *karu*, jetzt zu *leucomela* 245  
 — — *falsa* **235**, 245  
 — *leucomela* 244  
 — — *falsa* **235** (als *karu falsa*), 245  
 — — *leucomela* **235**, 244  
 — — *polygrammica* **235**, 245  
 — *leucomelaena* 244  
 — *l. leucopyga* **236**, 245  
 — *maculosa* **236**, 845  
 — — *maculosa* 245  
 — *melanoleuca* 844  
 — *nigra* 239  
 — — *chilensis* **235**, 244  
 — — *leucopygialis* **235**, 244  
 — — *nigra* 231, **235**, 244  
 — *pacifica* 236, 245  
 — *sharpei* 845  
 — *sueurii* *tricolor* **235**, 236, 244  
 — *terat* 244  
*lamberti*, *Malurus* 547, **638**, 720  
*lamellipennis*, *Xipholena* **130**, 136  
*Lamprolia* 545  
 — *victoriae* 550  
 — — *victoriae* **651**, 732  
*lanceolata*, *Chiroxiphia* **123**, 128, 830  
*lanceolata*, *Locustella* 550, 553, 560, **564**, 661  
*lanceolata*, *Rhinocrypta* 57  
*lanceolatus*, *Babax* **482**, 523  
*langbianis*, *Crociast* 848  
*languida*, *Hippolais* 550, 562\*, **575**, 667  
*Laniarius* 249, 287, **288**, 753  
 — *atrococcineus* 289, **294**, 312  
 — *atroflavus* **295**, 312  
 — *bakbakiri* 313  
 — *barbarus* **294**, 312  
 — — *erythrogaster* **294**, 312  
 — *ferrugineus* **260**  
 — — *aethiopicus* 833  
 — — *ferrugineus* 292, 293, **294**, 311  
 — — *guttatus* (für *mossambicus*) 292  
 — — *limpopoensis* 311  
 — — *major* **294**, 311  
 — — *mossambicus* 289 (als *Lanius*), 292 (als *guttatus*), **294**, 311  
 — — *natalensis* 311  
 — — *pontoensis* 311  
 — — *sublanceus* **294**, 311  
 — — *transvaalensis* 311  
 — *f. fülleborni* **294**, 312  
 — *funnebris* 288

- Laniarius funebris degener **295**, 312  
 — — funebris **295**, 312  
 — leucorhynchus 289, **295**, 312  
 — lugubris 295, 312  
 — lühderi 288, 289, **293**, 294  
 — — lühderi **310**  
 — mufumbiri 845  
 — poliochlamys 293  
 — r. ruficeps 833  
 — — rufinuchalis **293**, 310  
 — — rufiventris 311  
 Laniellus leucogrammicus **491**, 538  
 Laniidae 78, 249, 264, 282, 283, **287**, 306, 486, 491, 635, 733  
 Laniiden 287, 288  
 Laniinae **287**  
 Laniisoma elegans 843  
 Laniocera hypopyrrha 844  
 — — rufescens 844  
 lanioides, Lipaugus 134, 844  
 lanioides, Pachycephala 773, **778**, 821  
 Lanioturdus 287, **288**, 733  
 — — torquatus **291**, 307  
 Lanius 163, 238, 287, **288**, 291, 295, 301, 302, 304, 306, 464, 650, 759, 760, 762, 772, 773, 780  
 — bogdanowi **300**, 315  
 — bucephalus **298**, 314  
 — cabanisi **304**, 318  
 — caudatus 304, 318  
 — collaris **304**, 760, 764, 766  
 — — collaris 319  
 — — humeralis 289, **305**, 318  
 — — marwitzi **305**, 319  
 — — smithii **304**, 318  
 — — subcoronatus 289, **305**, 319  
 — collurio 78, 249, 264, 288, 289, 291, 297, 298, **299**, 300, 301, 303—305, 381, 584, 591, 753, 755—757, 760, 773—776  
 — — bogdanowi **300**, 315  
 — — collurio 289, **300**, 315  
 — — isabellinus **300**, 315  
 — — phoenicuroides **300**, 315  
 — — raddei **300**, 315  
 — — speculigerus 315  
 — collurioides **300**, 315  
 — cristatus **298**  
 — — confusus **298**, 314  
 — — cristatus **298**, 315  
 — — lucionensis 289, **298**, 315  
 — — superciliosus **298**, 314  
 — dorsalis 845, d. antinorii 304, 318  
 — excubitor 153, 154, 209, 240, 241, 282, 284, 288, 289, 293, 294, 296—304, **302**, 398, 471, 761, 762, 776, 777, 780  
 — — algeriensis 293, **303**, 317, 318  
 — — assimilis **302**, 317  
 — — aucheri 209, **303**, 318  
 — — borealis 291, **302**, 317  
 — — dodsoni **303**, 318  
 — — elegans **303**, 318  
 — — excubitor 289, **302**, 303, 317  
 — — funereus **302**, 317  
 — — homeyeri 317  
 — — invictus 317  
 — — koenigi **303**, 317  
 — — lahtora 241, 301, **303**, 318  
 — — leucopterus **302**, 317  
 — — leucopygos **303**, 318  
 — — meridionalis 302, **303**, 317  
 — — mollis **302**, 317  
 — — pallidirostris **303**, 318  
 — — przewalskii **302**, 317  
 — — sibiricus **302**, 317  
 — excubitoroides **303**, 318  
 — gubernator 845  
 — ludovicianus 288, **301**, 302, 304, 386  
 — — anthonyi **301**, 317  
 — — excubitorides **301**, 316  
 — — gambeli **301**, 316  
 — — ludovicianus **301**, 316  
 — — migrans 316  
 — — nelsoni 317  
 — mackinnoni 289, **301**, 316  
 — magnirostris 314  
 — minor 288—290, 292, 296, **301**, 302, 766  
 — — minor 316  
 — newtoni 845  
 — nubicus 299, 303, 305, 319, 774, 776  
 — raddei **300**, 315  
 — schach bentet **300**, 315  
 — — caniceps **300**, 301, 316  
 — — erythronotus 300, **301**, 316, 492  
 — schach fuscatus **300**, 315  
 — — longicaudatus **300**, 316  
 — — nasutus 289, **300**, 315  
 — — nigriceps **300**, 316  
 — — nipalensis 301, 316  
 — — schach **300**, 301, 315, 316  
 — — tephronotus 300, **301**, 316  
 — — tricolor 289, **300**, 316  
 — senator 289, 298, 589  
 — — badius **305**, 319  
 — — flückigeri **305**, 319  
 — — niloticus **305**, 319

- Lanius senator senator* 305, 319  
 — — *weigoldi* 319  
 — *somalicus* 304, 318  
 — *souzae burigi* 298, 314  
 — — *souzae* 298, 314  
 — *sphenocercus* 302, 303, 304  
 — — *sphenocercus* 318  
 — *tigrinus* 298, 314  
 — *validirostris* 845  
 — *vittatus* 300  
 — — *vittatus* 315  
*lansbergei*, *Pericrocotus* 845  
*lantzi*, *Nesillas* 551, 577, 668  
*Lappenpittas* 67  
*lapponicus*, *Calcarius* 216  
*Laridae* 381  
*Larus* 135  
*larvata*, *Coracina* 232, 233, 242  
*Larvivora* 362, 374, 475, 418, 419  
 — *brunnea* 366  
 — *cyane* 366  
 — *sibilans* 366  
*latebricola*, *Scytalopus* 841  
*lateralis*, *Cisticola* 547, 601, 690  
*Laterallus* 74  
*lathamii*, *Sericornis* 724  
*Laticilla* 546, 624, 707  
*latirostre*, *Todirostrum* 842  
*latirostris*, *Blacicus*, heute *Contopus* 96\*, 105  
*latirostris*, *Muscicapa* 734, 735, 737, 743, 750, 795  
*latirostris*, *Myiagra* 798  
*latirostris*, *Platypsaris* 138  
*latirostris*, *Pycnonotus* 250, 256, 274  
*latirostris*, *Sayornis* 91  
*latouchei*, *Pycnonotus* 268  
*latrunculus*, *Prinia* 547, 624, 707  
*Laubsänger* 591  
*Laufflöter* 463  
*lauterbachii*, *Arses* 767, 811  
*lavendulae*, *Cisticola* 699  
*lawesi*, *Parotia* 782  
*lawrencei*, *Empidonax* 73, 106  
*lawrenceii*, *Myiarchus* 103  
*lawrencii*, *Pseudocolaptes* 826  
*lawrencii*, *Turdus* 847  
*lawsoni*, *Sigelus* 739, 784  
*layardi*, *Clytorhynchus* 768, 812  
*layardi*, *Parisoma* 548, 553, 633, 634, 716\*  
*layardi*, *Pycnonotus* 250, 254, 269  
*layardi*, *Turdus* 407, 454  
*leachii*, *Mackenziaena* 839  
*leanyeri*, *Cisticola* 549 u. 613 (als *leanjeri*), 698  
*leautungensis*, *Galerida* 177, 224\*  
*lecontei*, *Toxostoma* 348, 351, 357  
*Legatus* 40, 69, 70, 72, 122  
 — *albicollis* 78, 98  
 — *leucophaeus* 40, 69, 72, 78, 474 (*leucophaeus*)  
 — — *leucophaeus* 73, 98  
*leggei*, *Anthus* 205, 214  
*leggei*, *Copsychus* 423  
*leggii*, *Petroica* 800  
*Leierschwänze* 140, 142  
*Leioptila* 491, 492, 539  
 — *c. capistrata* 539  
 — — *pallida* 539  
*leiopus*, *Alauda* 179  
*Leiothrix* 465, 488, 489  
 — *argentaurea* 485  
 — — *argentaurea* 466, 532  
 — — *aureigularis* 497\*, 532  
 — — *vernayi* 532  
 — *lutea* 485  
 — — *calipyga* 466 (errore *calopyga*), 533  
 — — *kumaiensis* 533  
 — — *lutea* 533  
 — — *luteola* 533  
*lembeiyi*, *Poliophtila* 653  
*lendu*, *Muscicapa* 849  
*Leonardina* 463  
 — *woodi* 847  
*lepida*, *Burnesia* 616  
*lepida*, *Eminia* 547, 550, 552, 628, 710  
*lepida*, *Phainopepla* 323, 336\*  
*lepida*, *Prinia* 548—550, 616, 617, 701  
*lepida*, *Tachycineta* 192  
*Lepidocolaptes* 8  
 — *affinis lacrymiger* 18  
 — — *neglectus* 825  
 — *albolineatus* 837  
 — *a. angustirostris* 18  
 — — *dabbeneni* 17  
 — *f. fuscus* 18  
 — *leucogaster* 837  
 — *souleyetii littoralis* 17  
 — — *souleyetii* 11, 17  
 — *squamatus falcinellus* 18  
*lepidopleura*, *Napothera* 474, 510  
*Leptasthenura* 9, 10  
 — *ae. aegithaloides* 23  
 — — *berlepschi* 23  
 — — *griseocens* 23

- Leptasthenura andicola* 837  
 — *fuliginiceps* 837  
 — *pileata* 837  
 — *platensis platensis* 24  
 — *setaria* 10, 15, 24  
 — *striata* 837  
 — *striolata* 837  
 — *xenothorax* 837  
 — *yanacensis* 837  
*Leptopoeile* 545, 634, 637, 718  
 — *sophiae obscura* 547, 637, 718  
 — — *sophiae* 548, 553, 611\*, 636, 718  
*Leptopogon* 70, 72, 87  
 — *a. amaurocephalus* 119  
 — — *peruvianus* 73  
 — — *pileatus* 829  
 — *rufipectus* 843  
 — *superciliaris pariae* 73  
 — — *venezuelensis* 119  
 — *taczanowskii* 843  
*Leptopterus chabert* 321  
 — — *schistocercus* 321  
 — *madagascarinus* 321  
 — *viridis annae* 320  
*leptorhyncha*, *Calamocichla* 548, 572, 665  
*Leptotriccus sylviolus* 842  
*Lerchen* 144, 149, 150, 152, 154, 157,  
 158—160, 200, 205, 206, 208—210, 212,  
 213, 215, 217, 255, 290, 379, 471, 581  
*leschenaulti*, *Enicurus* 364, 384, 385, 428  
*lessoni*, *Mayrornis* 734, 768, 811  
*Lessonia* 71, 74  
 — *rufa oreas* 90  
 — — *rufa* 90  
*leucaspis*, *Gymnopathys* 43, 53  
*leucauchen*, *Turdus* 461  
*leucocephala*, *Arundinicola* 73, 75, 92  
*leucocephala*, *Motacilla* 206, 219  
*leucocephalus*, *Chaimarrornis* 382, 393, 439  
*leucocephalus*, *Cinclus* 846  
*leucocephalus*, *Hypsipetes* 280  
*leucocyana*, *Luscinia* 418  
*leucogaster*, *Cinclus* 325, 326  
*leucogaster*, *Falcunculus* 772, 817  
*leucogaster*, *Lepidocolaptes* 837  
*leucogaster*, *Pomatorhinus* 507  
*leucogaster*, *Psophodes* 500  
*leucogaster*, *Terpsiphone* 737, 815  
*leucogaster*, *Thamnophilus* 47  
*leucogastra*, *Polioptila* 653  
*leucogastra*, *Sylvia* 587, 673  
*leucogastra*, *Uropsila* 846  
*leucogenys*, *Molpastes* 252  
*leucogenys*, *Myadestes* 429  
*leucogenys*, *Pycnonotus* 250, 252, 253, 267,  
 268  
*leucogenys*, *Turdus* 457  
*leucogrammica*, *Ptilocichla* 847  
*leucogrammicus*, *Laniellus* 491, 538  
*leucogrammicus*, *Pycnonotus* 845  
*leucolaema*, *Eremophila* 182  
*leucolophus*, *Garrulax* 463, 464, 466, 482,  
 483, 524  
*leucomela*, *Lalage* 235, 244, 245  
*leucomela*, *Oenanthe* 438  
*leucomelaena*, *Lalage* 244  
*leucomelaena*, *Sylvia* 848  
*leucomelanura*, *Digenea* 789  
*leucomelanura*, *Muscicapa* 744  
*leucomelas*, *Turdus* 367, 459  
*leuconota*, *Pyriglena* 40, 51  
*leuconotus*, *Malurus* 719  
*leucopareia*, *Eremopterix* 152, 170  
*leucophaea*, *Calandrella* 156, 157, 174  
*leucophaea*, *Microeca* 239, 752, 754\*, 797  
*leucophaeus*, *Mimus* 353  
*leucophaeus*, *Legatus* 40, 69, 72, 73, 78, 98,  
 474 (als *leucophaeus*)  
*leucophoea*, *Microeca* 239  
*leucophrus*, *Cichlocolaptes* 31  
*leucophrys*, *Anthus* 212, 226, 227  
*leucophrys*, *Brachypteryx* 369, 412, 740, 745  
*leucophrys*, *Erythropygia* 364, 368, 369, 370,  
 413  
*leucophrys*, *Henicorhina* 329, 347  
*leucophrys*, *Mecocerculus* 85, 114, 842  
*leucophrys*, *Myrmoborus* 839  
*leucophrys*, *Ochthoeca* 114, 841  
*leucophrys*, *Rhipidura* 737, 803  
*leucophrys*, *Sylvietta* 547, 631, 714  
*leucophthalma*, *Myrmotherula* 839  
*leucophthalmus*, *Automolus* 10, 31  
*leucopleura*, *Thescelocichla* 249, 258, 275  
*leucopogon*, *Prinia* 547, 550, 552, 621, 705  
*leucops*, *Anthipes* 737, 743, 789  
*leucops*, *Platyicichla* 847  
*leucops*, *Tregellasia* 734, 735, 737, 755, 798  
*leucopsis*, *Aphelocephala* 646, 728  
*leucopsis*, *Motacilla* 221  
*leucopsis*, *Sylvietta* 549, 632, 714  
*leucoptera*, *Erythropygia* 369, 413  
*leucoptera*, *Henicorhina* 846  
*leucoptera*, *Melanocorypha* 145, 155, 172  
*leucoptera*, *Pyriglena* 34, 40, 51  
*leucoptera*, *Saxicoloides* 439  
*leucopterus*, *Lanius* 302, 317

- eucopterus*, *Malurus* 719  
*leucopterus*, *Mimus* 353  
*leucopterus*, *Phoenicurus* 425, 426  
*leucopus* *Furnarius* 9, 10, 22  
*leucopyga*, *Coracina* 844  
*leucopyga*, *Lalage* 236, 245  
*leucopyga*, *Oenanthe* 366, 392, 438  
*leucopyga*, *Tachycineta* 192  
*leucopygialis*, *Lalage* 235, 244  
*leucopygialis*, *Platysteira* 808  
*leucopygius*, *Turdoides* 522, 523  
*leucopygos*, *Lanius* 308, 318  
*leucorhoa*, *Oenanthe* 368, 390, 435  
*leucorhynchus*, *Laniarius* 289, 295, 312  
*leucorhynchus*, *Pitohui* 782, 823  
*leucorrhoea*, *Corapipo* 830  
*leucorrhoea*, *Tachycineta* 192  
*leucoryphus*, *Platyrinchus* 842  
*leucosoma*, *Hirundo* 189, 200, 225\*  
*leucospodia*, *Elaenia* 70, 71, 86, 117  
*leucospodia*, *Phaeomyias* (als *Elaenia*)  
*leucosternum*, *Cheramoea* 194  
*leucosticta*, *Erythropygia* 846  
*leucosticta*, *Henicorhina* 329, 333, 347  
*leucosticta*, *Ptilorrhoa* 465, 466, 468, 501  
*leucostigma*, *Pernostola* 840  
*leucostigma*, *Rhagologus* 850  
*leucothorax*, *Hypsipetes* 280  
*leucothorax*, *Rhipidura* 737, 805  
*leucotis*, *Entomodestes* 846  
*leucotis*, *Eremopterix* 151, 169  
*leucotis*, *Monarcha* 734, 810  
*leucotis*, *Pycnonotus* 250, 267  
*leucotis*, *Stachyris* 477, 514  
*leucotis*, *Thryothorus* 329, 332, 343  
*leucura*, *Agriornis* 88  
*leucura*, *Eratr* 844  
*leucura*, *Oenanthe* 288, 366, 387, 391, 392, 403, 438  
*leucura*, *Poecilodryas* 761, 802  
*leucura*, *Saxicola* 388, 432  
*leucura*, *Tityra* 844  
*leucurum*, *Cinclidium* 382, 383, 426, 747  
*levigaster*, *Gerygone* 649  
*leytensis*, *Micromacronus* 847  
*lhamarum*, *Alauda* 161, 179  
*lherminieri*, *Cichlherminia* 400\*, 402, 446  
*libanotica*, *Oenanthe* 436  
*libonyanus*, *Turdus* 450  
*Lichenops* 70, 75, 92  
*lichenya*, *Anthus* 211, 223  
*lichtensteini*, *Philydor* 838  
*lictor*, *Pitangus* 71, 73, 77, 78, 100  
*liga*, *Muscicapa* 745, 790  
*lilloi*, *Asthenes* 825  
*lilloi*, *Thripophaga* 825  
*Limicola* *falcinellus* 284  
*Limnoides* *rectirostris* 838  
*Limnornis* 8—12, 14, 15, 838  
— *curvirostris* 12, 22  
*limosa*, *Limosa* 234  
*Limosa* 773, 778  
— *limosa* 234  
*limpopoensis*, *Laniarius* 311  
*linearis*, *Chiroxiphia* 843  
*lineata*, *Acanthiza* 645, 646, 726  
*lineata*, *Conopophaga* 55, 752  
*lineata*, *Coracina* 233, 242  
*lineatum*, *Trochalopteron* 530  
*lineatus*, *Cymbilaimus* 826  
*lineatus*, *Garrulax* 465, 466, 484, 485, 530  
*lineifrons*, *Grallaria* 840  
*lineiventris*, *Anthus* 218, 230  
*lineicapilla*, *Cisticola* 547, 550, 599, 610\*, 613, 699  
*linateus*, *Heterocercus* 843  
*lintoni*, *Myiophobus* 841  
*Liocichla* 465, 485  
— *phoenicea* 487, 491  
— *bakeri* 485, 532  
— *phoenicea* 485, 532  
— *riponi* 485, 497\*, 532  
— (*steerii*) *steerii* 485, 532  
*Lioparus* 488, 535, 536  
*Lioptila* 491, 539  
*Lioptilus* 465  
— *chapini* 848  
— *gilberti* 848  
— *nigricapillus* 491, 538  
— *rufocinctus* 848  
*Lioscelis* *thoracicus* 840  
*Lipaugus* 125, 134  
— *cryptolophus* 844  
— *fuscocinereus* 844  
— *lanioides* 134, 844  
— *streptophorus* 844  
— *subalaris* 844  
— *unirufus* *castaneotinctus* 131, 136  
— *vociferans* 844  
*litsipsirupa*, *Turdus* 321, 364, 366, 367, 405, 410, 450, 451  
*littoralis*, *Anthus* 205, 229  
*littoralis*, *Cameroptera* 711  
*littoralis*, *Lepidocolaptes* 17  
*littoralis*, *Ochthornis* 841

- littoralis, *Tachagra* 310  
 livida, *Agriornis* 74, 88  
 lividus, *Mimus* 354  
 livingstonei, *Erythrocerus* 734, 765, 808  
 livingstonii, *Oenanthe* 392, 439  
 lizanoi, *Grallaria* 44, 54  
 loaensis, *Habrura* 113  
 loaensis, *Phleocryptes* 23  
 loanda, *Cisticola* 550, 553, 609, 612, 697  
 lobata, *Campephaga* 845  
 lobito, *Cisticola* 547, 614, 699  
 lochmia, *Pachycephala* 775  
 Lochmias 8—10, 14  
 — *nematura* 13  
 — — *nematura* 32  
 Locustella 251, 559, 560, 561, 563, 578—581  
 — *certhiola* 560, 660  
 — — *certhiola* 548, 551, 563, 660  
 — — *minor* 660  
 — — *sparsimstriata* 562\*, 563, 660  
 — *fasciolata* 547, 561, 659  
 — *fluviatilis* 152, 209, 548, 550, 552, 561, 563, 564, 577, 579, 660, 766  
 — *lanceolata* 550, 553, 560, 564, 661  
 — *luscinioides* 547, 552  
 — — *fusca* 563, 659  
 — — *luscinioides* 561, 563, 659  
 — *naevia* 560, 564, 587  
 — — *naevia* 550, 552, 564, 660  
 — — *straminea* 550, 564, 660  
 — *o. ochotensis* 547, 552, 563, 660  
 — — *pleskei* 548, 563, 660  
 locustelloides, *Chaetocercus* 668  
 lönnbergi, *Alauda* 179  
 lomitensis, *Thryothorus* 342  
 longicauda, *Coracina* 234, 243  
 longicauda, *Deconychura* 825  
 longicauda, *Elminia* 734, 769, 812  
 longicauda, *Motacilla* 222  
 longicauda, *Myrmotherula* 839  
 longicauda, *Orthotomus* 550, 596, 688  
 longicauda, *Rhipidura* 754\*, 804  
 longicauda, *Toxostoma* 356  
 longicaudatus, *Lanius* 300, 316  
 longicaudatus, *Mimus* 349, 354  
 longicaudatus, *Nesillas* 577, 668  
 longicaudatus, *Spelaornis* 512  
 longipennis, *Calandrella* 156, 172  
 longipennis, *Myrmotherula* 839  
 longipennis, *Pitta* 61, 65  
 longipes, *Miro* 760, 801  
 longipes, *Myrmeciza* 34, 41, 51  
 longipes, *Xenicus* 67, 67, 68  
 longirostre, *Toxostoma* 351, 356  
 longirostris, *Acrocephalus* 664  
 longirostris, *Dasyornis* 640, 722  
 longirostris, *Eremophila* 181  
 longirostris, *Furnarius* 22  
 longirostris, *Herpsilochmus* 839  
 longirostris, *Nasica* 837  
 longirostris, *Sericornis* 644, 724  
 longirostris, *Thryothorus* 332, 343  
 longirostris, *Turdoides* 466, 519  
 longstaffi, *Trichastoma* 471, 504  
 longus, *Pycnonotus* 250  
 lopezi, *Camaroptera* 546, 553, 630, 712  
 Lophobasileus 545, 634, 637  
 — *elegans* 547, 637, 718  
 lophotes, *Knipolegus* 75, 91  
 lophotes, *Pernostola* 840  
 lophotes, *Pseudoseisura* 30  
 Lophotriccus 69, 70  
 — *eulophotes* 842  
 — *pileatus* 72, 73, 83  
 — — *pileatus* 111  
 — *squamieristatus* 83, 111  
 — *subcristatus* 83, 111  
 — *vitiosus* 842  
 lorealis, *Arses* 767, 811  
 lorentzi, *Pachycephala* 850  
 lorenzi, *Phyllastrephus* 845  
 lorenzii, *Phylloscopus* 592, 679  
 loriae, *Ptilorhoa* 466, 468, 501  
 loricata, *Grallaricula* 840  
 loricata, *Monarcha* 810  
 loricatus, *Myrmotherula* 41, 42, 52  
 louisianensis, *Rhipidura* 806  
 lovensis, *Ashbyia* 547, 651, 732  
 lowei, *Alethe* 846  
 luapula, *Cisticola* 551, 599, 606, 694  
 lubomirskii, *Pipreola* 843  
 lucida, *Hirundo* 184—186, 189, 198, 224\*  
 lucida, *Monarcha* 810  
 lucidus, *Chalcites* 720, 728, 729, 773  
 lucionensis, *Lanius* 289, 298, 315  
 luctuosus, *Sakesphorus* 839  
 ludlowi, *Phylloscopus* 682  
 ludoviciae, *Turdus* 405, 407, 450  
 ludoviciana, *Piranga* 288  
 ludovicianus, *Lanius* 288, 301, 302, 304, 316, 317, 386  
 ludovicianus, *Thryothorus* 342  
 lühderi, *Laniarius* 288, 289, 293, 294, 310  
 lufira, *Cisticola* 550, 601, 690  
 lugens, *Motacilla* 205, 221

- lugens, *Muscicapa* 793  
 lugens, *Oenanthe* 391, 437  
 lugens, *Parisoma* 548, 634, 716  
 lugubris, *Cisticola* 546, 547, 551, 599, 605, 694  
 lugubris, *Contopus* 841  
 lugubris, *Garrulax* 847  
 lugubris, *Laniarius* 295, 312  
 lugubris, *Melaenornis* 654\*, 738, 784  
 lugubris, *Melampitta* 847  
 lugubris, *Motacilla* 221  
 lugubris, *Myrmoborus* 840  
 lugubris, *Phylloscopus* 682  
 lugubris, *Surniculus* 515  
 lugubris, *Volvocivora* 234, 244  
 Lullula 144, 152, 158, 160, 563  
 — arborea 121, 145, 153, 158, 159, 160, 161, 162, 329, 393, 469  
 — — arborea 145—148, 152, 153, 158, 159, 160, 161, 162, 178  
 — — harterti 178  
 — — pallida 178  
 Lummen 381  
 lunata, *Alauda* 832  
 lunatus, *Serilophus* 4, 5, 6  
 lunifrons *Petrochelidon* 190, 202  
 lunulata, *Gymnophrys* 43, 840  
 lunulata, *Zoothera* 399, 400\*, 445  
 lunulatus, *Garrulax* 465 (als *lunulata*), 483, 527  
 lurio, *Cisticola* 602, 691  
 luscina, *Acrocephalus* 548 (als *Locustella*), 549, 562\*, 566, 571, 572, 664  
 luscina, *Locustella* s. *Acrocephalus*  
 luscina, *Luscinia* 362, 363, 366, 368, 374, 400\*, 417, 642  
 luscina, *Ochetorhynchus* 11, 15, 20  
 luscina, *Upucerthia* 15  
 Luscinia 362, 366, 373  
 — akahige 363, 366, 373  
 — — akahige 416  
 — — tanensis 416  
 — brunnea 366  
 — — brunnea 375, 418  
 — — wickhami 375, 418  
 — calliope beicki 374, 417  
 — — calliope 374, 417  
 — — camtschatkensis 417  
 — cyane 362, 366, 375  
 — — bochaiensis 400\*, 419  
 — — cyane 419  
 — komadori 363, 366, 373  
 — — komadori 373, 416  
 Luscinia luscina 362, 363, 366, 368, 374, 400\*, 417, 642  
 — megarhynchos 362, 363, 366, 374, 376, 378, 740, 759  
 — — africana 374, 417  
 — — goltzii 417  
 — — hafizi 374, 417  
 — — luscinioides 374, 417  
 — — megarhynchos 368, 374, 417  
 — obscura 846  
 — pectardens 418  
 — pectoralis 368  
 — — ballioni 418, 833, 834  
 — — confusa 418  
 — — pectoralis 375, 418  
 — — tschebaiewi 418  
 — ruficeps 846  
 — sibilans 362, 363, 366, 374, 416  
 — svecica 366, 369, 374, 376, 739, 748, 751  
 — — abbotti 375, 418  
 — — coerulecula 417  
 — — cyanecula 368, 375, 380, 418, 743  
 — — leucocyana 418  
 — — namnetum 368, 375, 418  
 — — pallidogularis 375, 418  
 — — robusta 375, 418  
 — — svecica 363, 368, 374, 375, 417  
 luscinioides, *Locustella* 547, 552, 561, 563, 659  
 luscinioides, *Luscinia* 374, 417  
 Lusiniola 548, 578  
 — melanopogon 548, 565, 588  
 — — melanopogon 564, 661  
 — — mimica 564, 661  
 lutea, *Leiothrix* 466, 485, 533  
 lutea, *Motacilla* 219  
 luteiventris, *Myiodynastes* 98  
 luteiventris, *Tyrannopsis* 841  
 luteocephalus, *Heterocercus* 843  
 luteola, *Leiothrix* 533  
 luteola, *Poliomyias* 788  
 luteolus (als *luteola*), *Ploceus* 296  
 luteolus, *Pycnonotus* 254, 271  
 luteiventris, *Bradypterus* 550, 560, 658  
 luteoventris, *Tribura* 658  
 lutescens, *Anthus* 217, 225\*, 230  
 luzoniensis, *Copsychus* 379, 424  
 lyalli, *Traversia* 67, 841  
 lygrus, *Turdus* 407, 411, 460, 461  
 lypura, *Cercomacra* 834  
 Lyrurus 475  
 macconelli, *Pipromorpha* 120  
 macei, *Coracina* 231, 233, 242

- macgillivrayi*, *Malurus* 720  
*macgrigoriae*, *Niltava* 737, 743, 747, 792  
*Machaerirhynchus flaviventer* 734, 737  
   — — *flaviventer* 757, 799  
   — — *secundus* 757, 799  
   — *nigripectus* 734, 737  
   — — *harterti* 757, 800  
*Machaeropterus* 121  
   — *pyrocephalus* 843  
   — *r. regulus* 123, 127  
   — — *striolatus* 123, 128  
*Machetornis* 70, 72, 76, 77  
   — *r. rixosus* (als *rixosa*) 93  
*Mackenziaena* 33  
   — *leachii* 839  
   — *severa* 35, 45, 839  
*mackenzianus*, *Seicercus* 594, 685  
*mackinnoni*, *Lanius* 289, 301, 316  
*mackloti*, *Pitta* 59, 63, 65, 96\*  
*macloviana*, *Muscisaxicola* 89, 96\*  
*macphersiana*, *Pachycephala* 773, 817  
*macphersoni*, *Apalis* 549, 627, 709  
*macrocephala*, *Petroica* 734, 759, 800  
*macrocerus*, *Eupetes* 847  
*macroductyla*, *Napothera* 465, 466, 474, 510  
*macrolopha*, *Perenostola* 840  
*Macronous* 464, 465  
   — *flavicollis* 477  
   — — *flavicollis* 478, 516  
   — *gularis* 478  
   — — *bornensis* 478, 516  
   — — *chersonesophilus* 478, 496\*, 516  
   — — *connectens* 478, 516  
   — — *gularis* 478, 516  
   — — *javanicus* 478, 516  
   — — *minor* 478, 516  
   — — *montanus* 478, 516, 574  
   — — *pileata* (wohl für *Alcippe pileata*) 516  
   — — *rubicapillus* 467 (*rubicapilla*), 478, 516  
   — — *sulphureus* 516  
   — — *woodi* 478, 516, 574  
   — *kelleyi* 847  
   — *ptilosus* 517  
   — — *reclusus* 479, 517  
   — *striaticeps* 478  
   — — *mindanensis* 467, 478, 516  
*macronyx*, *Motacilla* 220  
*Macronyx* 205, 209  
   — *ameliae* 209, 223  
   — — *wintoni* 205  
   — *aurantiigula* 209, 223  
   — *capensis* 209, 214  
   — — *capensis* 222  
*Macronyx capensis colletti* 222  
   — — *stabilior* 222  
   — *croceus* 209, 222  
   — *flavicollis* 209, 223  
   — *füllebornii* 205, 209  
   — — *füllebornii* 223  
   — *grimwoodi* 844  
   — *sharpei* 209, 223, 225\*  
*macropus*, *Scytalopus* 841  
*macrorhyncha*, *Saxicola* 846  
*macrorhyncha*, *Zoothera* 399, 445  
*macrorhynchos*, *Cymbirhynchus* 4, 6  
*macrorhynchus*, *Pinarolestes* 811  
*Macrosphenus concolor* 848  
   — *flavicans* 848  
   — *kretschmeri* 849  
   — *pulitzeri* 848  
*macroura*, *Kittacincula* 423  
*macroura*, *Thripophaga* 838  
*macroura*, *Vidua* 600  
*macrourus*, *Copsychus* 379, 423  
*macrurus*, *Amytis* 721  
*macrurus*, *Megalurus* 550, 552, 579, 669  
*macularia*, *Acanthiza* 726  
*macularia*, *Grallaria* 43, 840  
*macularius*, *Hyllopezus* 840  
*maculata*, *Cotinga* 843  
*maculata*, *Galerida* 159, 176  
*maculata*, *Stachyris* 477, 514  
*maculata*, *Terenura* 39, 50, 839  
*maculatum* *Todirostrum* 73, 82, 83, 110  
*maculatus* *Anthus* 215, 228  
*maculatus* *Enicurus* 383, 384, 385, 428  
*maculatus*, *Myiodynastes* 73, 97\*, 98  
*maculatus*, *Sericornis* 644, 725  
*maculicauda*, *Asthenes* 838  
*maculicauda*, *Hypocnemoides* 840  
*maculicollis*, *Orthotomus* 688  
*maculipectus*, *Rhipidura* 849  
*maculipectus*, *Thryothorus* 328, 331, 341  
*maculipennis*, *Phylloscopus* 848  
*maculirostris*, *Muscisaxicola* 74, 89  
*maculirostris*, *Turdus* 460  
*maculosa*, *Lalage* 236, 245, 845  
*maculosa*, *Prinia* 548, 550, 553, 617, 620, 701  
*madagascariensis*, *Calicalius* 320  
*madagascariensis*, *Cisticola* 698  
*madagascariensis*, *Hypsipetes* 234, 249—251, 262, 263, 264, 279, 280, 352  
*madagascariensis*, *Oxylabes* 476, 494, 541  
*madagascariensis*, *Phedina* 187, 196  
*madagascariensis*, *Phyllastrephus* 260, 276, 641



- madagascarinus, *Leptopterus* **321**  
 madaraspatensis, *Motacilla* **208, 222**  
 madarasz, *Colluricincla* **735, 779, 822**  
 madeirensis, *Anthus* **213, 227**  
 madeirensis, *Regulus* **547** (als *maderensis*),  
     **634, 636, 637, 717**  
 maesi, *Garrulax* **483, 484, 525**  
 magellanicus, *Scytalopus* **56, 58**  
 magellanicus, *Troglodytes* **347**  
 magellanicus, *Turdus* **407, 458**  
 magister, *Myiarchus* **101**  
 magna, *Arachnothera* **733, 777**  
 magna, *Chthonicola* **723**  
 magna, *Galerida* **152, 175, 177, 224\***  
 magnirostre, *Malacopteron* **473, 505**  
 magnirostris, *Calendula* **178**  
 magnirostris, *Cyornis* **745, 790**  
 magnirostris, *Eopsaltria* **753, 797**  
 magnirostris, *Eribates* **841**  
 magnirostris, *Galerida* **159, 178**  
 magnirostris, *Gerygone* **647, 648, 649, 729, 730**  
 magnirostris, *Hypsipetes* **279**  
 magnirostris, *Lanius* **314**  
 magnirostris, *Myiarchus* **841**  
 magnirostris, *Ophrydornis* **473**  
 magnirostris, *Phylloscopus* **546, 594, 682**  
 magnirostris, *Sericornis* **644, 645, 725**  
 magnirostris, *Turdinus* **473**  
 magnum, *Malacopteron* **847**  
 magnus, *Acanthornis* **547, 645, 725**  
 major, *Alcippe* **536**  
 major, *Brachypteryx* **368, 369, 412**  
 major, *Bradypterus* **550, 560, 658**  
 major, *Cettia* **541, 555, 557, 655**  
 major, *Chloropeta* **550, 574, 666**  
 major, *Cisticola* **549, 614, 699**  
 major, *Laniarius* **294, 311**  
 major, *Pachyrhamphus* **844**  
 major, *Parus* **188, 476, 597, 607, 633, 760, 770**  
 major, *Pycnonotus* **251, 265**  
 major, *Pyrocephalus* **93**  
 mazor, *Schiffornis* **843**  
 major, *Taraba* **33, 34, 35, 45**  
 major, *Xiphocolaptes* **9, 10, 16**  
 major, *Zoothera* **365, 398, 445**  
 malabarica, *Galerida* **178**  
 malabaricus, *Copsychus* **368, 379, 380, 423, 424**  
 malabaricus, *Pericrocotus* **238, 245**  
 malabaricus, *Turdoides* **520**  
 malaccense, *Trichastoma* **471, 504, 642**  
 malaccensis, *Cymborhynchus* **4, 6**  
 malaccensis, *Hypsipetes* **263, 279**  
 malachurus, *Stipiturus* **547, 638, 639, 720, 721**  
 Malacocincla **470—473**  
 — *sepiaria abbotti* **504**  
 Malaconotinae **287**  
 Malaconotus **287, 288, 310**  
 — *alius* **845**  
 — *blanchoti* **773**  
 — — *blanchoti* **297, 313**  
 — — *extremus* **314**  
 — — *hypopyrrhus* **289, 297, 314**  
 — — *interpositus* **314**  
 — *cruentus* **293, 297**  
 — — *cruentus* **313**  
 — — *gabonensis* **295, 297, 313**  
 — *gladiator* **845**  
 — *lagdeni centralis* **297, 313**  
 — *poliocephalus* **313**  
 — *poliochlamys* **313**  
 Malacopteron affine **847**  
 — *albogulare* **464** (als *Trichastoma*), **473**  
 — — *albogulare* **505**  
 — *cinereum cinereum* (errore auch *cinerum*)  
     **473, 505**  
 — — *rufifrons* **473, 505**  
 — *m. magnirostre* **473, 505**  
 — *magnum* **847**  
 — *palawense* **847**  
 malacoptilus *Rimator* **474, 510**  
 malaitae, *Rhipidura* **850**  
 malaya, *Cisticola* **547, 598, 599, 613, 698**  
 malayensis, *Anthus* **212, 226**  
 malayensis, *Ictinaetus* **491**  
 malcolmi, *Turdoides* **519**  
 Malcorus **618**  
 malensis, *Apalis* **627, 709**  
 Malia **463**  
 — *grata* **848**  
 mallee, *Smicrornis* **647, 729**  
 mallee, *Stipiturus* **547, 638, 720**  
 mallopercus, *Copsychus* **424**  
 mallorcae, *Turdus* **452**  
 malorensis, *Prinia* **702**  
 malura, *Drymophila* **39, 50**  
 Malurinae **545, 546, 558, 637**  
 maluroides, *Asthenes* **15**  
 maluroides, *Spartonoica* **15, 24**  
 Malurus **548, 638, 639**  
 — *alboscapulatus* **849**  
 — *amabilis* **547, 638, 719**  
 — *callainus* **638, 718**  
 — *coronatus* **638**

*Malurus coronatus macgillivrayi* 720

- *cyaneus* 547, 638, 639, 647
- — *australis* 719
- — *cyaneus* 710
- — *cyanochlamys* 718
- — *elizabethae* 719
- — *fletcheriae* 719
- — *gouldi* 719
- — *henriettae* 674\*, 719
- *dulcis* 719
- *elegans* 548, 638, 720
- *lamberti* 547, 638
- — *assimilis* 720
- — *lamberti* 720
- — *mastersi* 720
- *leuconotus cyanotus* 719
- — *leuconotus* 719
- *leucopterus* 719
- *melanocephalus cruentatus* 547, 638, 720
- — *dorsalis* 720
- — *melanocephalus* 720
- *melanotus* 548, 638, 674\*, 718
- *pulcherrimus* 720
- *splendens* 718
- — *callainus* 718
- *superbus* 719

*manacus*, *Manacus* 121, 124, 128

*Manacus* 121, 122

- *aurantiacus* 124, 125, 129
- *candei* 125, 129
- *cerrius* 843
- *coronatus* 843
- *manacus abditivus* 124, 128
- — *gutturosus* 124, 128
- — *interior* 128
- — *manacus* 124, 128
- — *purus* 124
- — *trinitatis* 121, 124, 128
- *vitellinus* 124, 125
- — *milleri* 124, 129
- — *vitellinus* 121, 129, 830

*manadensis*, *Monarcha* 766, 809

*Manakins* 121

*mandarinus*, *Turdus* 364, 366, 401\*, 407, 453

*mandelli*, *Bradypterus* 560, 658

*mandelli*, *Schoeniparus* 536

*mandellii*, *Aleippe* 489, 536

*mandellii*, *Pellorneum* 469, 470, 502

*mandschurica*, *Hirundo* 198

*manengubae*, *Bradypterus* 559, 657

*manilla*, *Monticola* 395

*manilla*, *Petrophila* 441

*mantschuricus*, *Paradoxornis* 542

*Manucodia jobiensis* 782

*maranonica*, *Melanopareia* 840

*maranonicus*, *Turdus* 407, 458

*marcapata*, *Craniolauca* 838

*margaretae*, *Zoothera* 847

*margaritaceiventer*, *Idioptilon* 83, 111

*margaritae*, *Batis* 850

*margaritae*, *Chersophilus* 158, 175

*margaritae*, *Polioptila* 653

*margaritatus*, *Megastictus* 36, 48

*Margarops* 348

— *fuscatus densirostris* 337\*, 352, 358

— *fuscatus* 352, 358

— *fuscus* s. *Allenia*

*Margarornis* 9, 10, 838

— *bellulus* 838

— *rubiginosus* 838

— *squamiger perlatus* 13, 30

— *stellatus* 838

*Margarornithinae* 10

*margelanica*, *Sylvia* 583, 672

*marginata*, *Mirafra* 146, 164

*marginata*, *Zoothera* 399, 445

*marginatum*, *Cinclosoma* 468, 501

*marginatus*, *Microcerculus* 336\*, 337

*marginatus*, *Pachyrhamphus* 132, 137

*mariae*, *Nesillas* 848

*mariae*, *Sathrocercus* 657

*marianae*, *Cistothorus* 339

*mariei*, *Megalurulus* 848

*marilla*, *Cinclus* 327

*marinensis*, *Thryomanes* 340

*mariquensis*, *Bradornis* 734, 737, 740, 741, 786, 833

*maritima*, *Agriornis* 88

*maritima*, *Geositta* 19

*marmorata*, *Napothera* 847

*maroccana*, *Sylvia* 589, 676

*martini*, *Campephaga* 833

*martinica*, *Elaenia* 85, 115

*marwitzii*, *Hirundo* 200

*marwitzii*, *Lanius* 305, 319

*masafueriae*, *Aphrastura* 12, 23, 837

*massaica*, *Chloropeta* 546, 548, 573, 666

*massaica*, *Psilidoprocne* 190, 204

*mastacalis*, *Myiobius* 80, 107

*mastersi*, *Acanthiza* 726

*mastersi*, *Gerygone* 649, 650, 731

*mastersi*, *Malurus* 720

*Masius chrysopterus* 843

*masukuensis*, *Pycnonotus* 255, 271

- mathewsi*, *Cinclorhamphus* 547, 550, 562\*, 580, 670  
*matthiae*, *Rhipidura* 850  
*mauensis*, *Cisticola* 615, 700  
*maura*, *Pyriglena* 40, 51  
*maura*, *Saxicola* 388, 431, 432  
*mauritanica*, *Riparia* 195  
*mauritanicus*, *Turdus* 452  
*maxima*, *Cecropis* 200  
*maxima*, *Melanocorypha* 144, 155, 160, 172  
*maxima*, *Pitta* 62, 65  
*maxima*, *Pteropodocys* 231, 242  
*maximiliani*, *Melanopareia* 56, 58  
*maximiliani*, *Pitangus* 100  
*maximiliani*, *Synallaxis* 8, 58  
*maximus*, *Garrulax* 483, 527  
*maximus*, *Turdus* 407, 453  
*maynana*, *Cotinga* 843  
*mayri*, *Cecropis* 189  
*mayri*, *Cinclosoma* 468, 501  
*Mayornis lessoni* 734 768, 811  
— *schistaceus* 850  
— *versicolor* 850  
*mccallii*, *Erythrocercus* 850  
*mccllellandi*, *Pomatorhinus* 466  
(als *Turdinus mccllellandi*), 506  
(als *mccllellandi*)  
*mccllellandii*, *Hypsipetes* 262, 263, 278, 352  
*mcgregori*, *Coracina* 844  
*mcilhennyi*, *Conioptilon* 843  
*mcleannani*, *Phaenostictus* 840  
*mccllellandi* s. *mccllellandi*, *Pomatorhinus*  
*mearnsi*, *Toxostoma* 356  
*mearsi*, *Pomatorhinus* 507  
*Mecocercus calopterus* 842  
— *hellmayri* 842  
— *leucophrys* 85, 114, 842  
— *minor* 842  
— *poecilocercus* 842  
— *stictopterus* 842  
*media*, *Synallaxis* 24  
*Megabyas* 735  
— *flammulatus* 737  
— *aequatorialis* 763, 806  
*megacephala*, *Ramphotricon* s. m., *Tolmomyias*  
*megacephalus*, *Tolmomyias* 82, 109, 828  
*megaensis*, *Hirundo* 844  
*megalopectus*, *Campylorhynchus* 846  
*Megalurulus mariei* 848  
*Megalurus* 72, 215, 475, 480, 577, 578, 581  
*Megalurus albolimbatus papuensis* 580, 669  
— *galactotes* 669  
— *gramineus* 550, 579  
— *gramineus* 580, 669  
— *oweni* 580  
— *palustris* 552  
— *palustris* 548, 578, 669  
— *toklao* 578, 669  
— *p. pryeri* 546, 578, 669  
— *timoriensis* 352  
— *alisteri* 550, 579, 580, 669  
— *interseapularis* 550, 551, 579, 669  
— *macrurus* 550, 552, 579, 669  
— *ruficeps* 669  
— *tweeddalei* 550, 579, 669  
*megapodius*, *Pteroptochos* 57  
*megarhyncha*, *Colluricincla* 734—736, 774, 778, 779, 780, 821, 822  
*megarhyncha*, *Galerida* 175  
*megarhynchos*, *Luscinia* 362, 363, 366, 368, 374, 376, 378, 417, 740, 759  
*megarhynchus*, *Melilestes* 775  
*megarhynchus*, *Pitta* 60, 64  
*Megarhynchus* 70, 72, 75, 98  
— *chrysocephalus* 78, 98  
— *pitangua* 73  
— *mexicanus* 99  
— *pitangua* 98  
*Megastictus* 39  
— *margaritatus* 36, 48  
*Megaxenops parnaguae* 839  
*Meisen* 238, 331, 332, 465, 475, 591, 593, 629, 632, 635, 639, 649, 770  
*melaena*, *Coracina* 844  
*melaena*, *Myrmecocichla* 846  
*Melaenornis* 733, 739, 784, 786  
— *ardesiaca* 738, 784  
— *annamarulae* 849  
— *chocolatina* 735  
— *chocolatina* 738, 784  
— *nyikensis* 735, 738, 784  
— *e. edolioides* 738, 784  
— *lugubris* 674\*, 738, 784  
— *pammelaina* 734  
— *atra* 738, 784  
— *pammelaina* 737, 738, 784  
— *poliogyne* 738, 784  
— *tropicalis* 784  
*melaleuca*, *Rhipidura* 737, 803  
*Melampitta* 463  
— *gigantea* 847  
— *lugubris* 847  
*melanaria*, *Cercomacra* 839  
*melanauchen*, *Eremopterix* 151, 170, 224\*

- melanchimus, Pycnonotus 267  
 melancholicus, Tyrannus 77, 94, 130, 774  
 Melanerpes 482  
 melanicterus, Pycnonotus 251, 265, 266  
 melanocephala, Apalis 549, 628, 710  
 melanocephala, Motacilla 220  
 melanocephala, Sylvia 191, 548, 549, 552, 585, 586, 587, 588, 673  
 melanocephalus, Ampelion, jetzt Carpornis 843  
 melanocephalus, Malurus 547, 638, 720  
 melanocephalus, Microtarsus 251, 268  
 melanocephalus, Pycnonotus 265, 266  
 melanoceps, Myrmeciza 840  
 Melanocorypha 144, 160, 163, 288  
 — bimaculata 154, 172  
 — calandra 145, 154, 155  
 — — calandra 172  
 — leucoptera 145, 155, 172  
 — maxima 144, 155, 160  
 — — holdereri 155, 172  
 — — maxima 155, 172  
 — mongolica 155  
 — — emancipata 155, 172  
 — — mongolica 172  
 — sibirica 155, 172  
 — yeltoniensis 155, 172  
 Melanodryas cucullata 369 (als Petroica), 734—736, 753, 757  
 — cucullata 754\*, 759, 801  
 — — picata 759, 801  
 — — vigorsi 754, 759, 801  
 — — westralensis 759, 801  
 melanogaster, Conopophaga 840  
 melanogaster, Formicivora 839  
 melanogaster, Petrochelidon 190, 202  
 melanogenys, Tregellasia 755, 798  
 melanogrisea, Motacilla 220  
 melanoleuca, Atticora 194  
 melanoleuca, Corvinella 298, 314  
 melanoleuca, Heterophasia 465, 492, 539  
 melanoleuca, Lalage 844  
 melanoleuca, Oenanthe 366, 368, 391, 436, 743  
 melanoleuca, Poospiza 56  
 melanoleuca, Rhodophila 388, 433  
 melanoleuca, Saxicola 437  
 melanoleucus, Pycnonotus 845  
 melanonota, Cossypha 378, 421  
 melanonotus, Sakesphorus 839  
 Melanopareia 8, 26, 56  
 — elegans 840  
 Melanopareia elegans paucalensis 56  
 — maranonica 840  
 — maximiliani argentina 56, 58  
 — t. torquata 56, 58  
 melanope, Motacilla 207, 220  
 melanopezus, Automolus 838  
 melanopleura, Platycichla 367, 404, 449  
 melanopogon, Hypocnemoides 840  
 melanopogon, Luscinola 548, 564, 565, 588, 661  
 melanops, Conopophaga 55  
 melanops, Coracina 231, 232, 233, 242  
 melanops, Myadestes 429  
 melanops, Pachycephala 735, 773, 777, 820  
 melanops, Phleocryptes 9, 12, 23, 96\*  
 melanops, Turdoides 480, 481, 482, 521  
 melanopsis, Monarcha 309  
 melanoptera, Coracina 235, 244  
 melanopterus, Mimus 354  
 Melanoptila glabrirostris 846  
 melanorhynchua, Prinia 619, 703  
 melanorhynchus, Bradypterus 561, 658  
 melanorhynchus, Thripadectes 839  
 melanosticta, Rheimatorhina 840  
 melanostigma, Garrulax 484, 532  
 melanothorax, Sakesphorus 839  
 melanothorax, Stachyris 465, 477, 515  
 melanothorax, Sylvia 548, 549, 587, 676  
 melanotis, Alcippe (für Pteruthius) 467  
 melanotis, Garrulax 466, 525  
 melanotis, Nesomimus 350, 355  
 melanotis, Oenanthe 392, 438  
 melanotis, Pteruthius 465 (als melanotus), 466, 467 (als Alcippe), 486, 487, 533  
 Melanotis 348  
 — caerulescens 348  
 — — caerulescens 353  
 — — hypoleucus 353  
 — hypoleucus 348, 353  
 melanotus, Malurus 548, 638, 674\*, 718  
 melanoxantha, Phainoptila 846  
 melanura, Cercomela 387, 431, 833, 834  
 melanura, Chilia 11, 20  
 melanura, Cisticola 848  
 melanura, Myiagra 756, 799  
 melanura, Myrmophylax 42, 52  
 melanura, Pachycephala 754\*, 773, 776, 820  
 melanura, Polioptila 554, 562\*, 652, 653  
 melanurus s. melanura, Myrmophylax  
 melanurus, Myiophonus 846  
 melanurus, Myrmoborus 840  
 melanurus, Pomatorhinus 506

- melanurus, Ramphoceanus 548, **553**, **551**,  
 562\*, 652  
 melanurus, Taraba **35**, 45  
 melaschistos, Coracina **234**, 235, 239, 244  
 Melierax 482  
 meligerus, Troglodytes 328, **333**, 343  
 Melilestes m. megarhynchus 775  
 melindae, Anthus 844  
 Meliornis 82  
 Meliphaga analoga 757  
 Meliphagidae 777  
 Meliphagiden 82, 469, 639, 651, 757,  
 773—776  
 Melithreptus 651  
 Melizophilus 546, 673  
 melli, Garrulax 525  
 mellori, Sericornis **644**, 725  
 Melocichla mentalis amaouroua **574**, 667  
 — — mentalis 551, **574**, 667  
 — — orientalis 551, **574**, 667  
 melodia, Zonotrichia 471  
 melophilus, Erithacus **373**, 416  
 meloryphus, Euscarthmus 70, **84**, 112  
 melpomene, Catharus **403**, 446  
 melvillensis, Coracina 243  
 menachensis, Turdus 847  
 menckei, Monarcha 850  
 mendozae, Pomarea 850  
 menetriesii, Myrmotherula **37**, 49  
 mentalis, Coracina 233, 243  
 mentalis, Dysithamnus **34**, **37**, 48  
 mentalis, Melocichla 551, **574**, 667  
 mentalis, Muscisaxicola 89  
 mentalis, Pipra 127  
 Menura **142**, 773  
 — alberti **142**  
 — novaehollandiae **142**  
 — edwardi **142**  
 — victoriae **142**  
 — superba 142  
 Menurae 143  
 Menuridae **140**  
 meridae, Cistothorus 846  
 meridana, Synallaxis 26  
 meridionalis, Acrocephalus **570**, 663  
 meridionalis, Cinclus 326  
 meridionalis, Delichon 203  
 meridionalis, Galerida 175  
 meridionalis, Garrulax **484**, 525, 529  
 meridionalis, Lanius 302, **303**, 317  
 merretsyi, Amytornis 721  
 merrilli, Eremophila 182  
 merula, Dendrocincla 837  
 merula, Turdus 10, 238, 288, 292—294, 296,  
 348—350, 363—367, 379, 380, 385, 388,  
 396—399, 401, 403—405, **406**, 407, 408,  
 410, 452, 453, 484, 492, 616, 622, 738  
 Merula 365  
 — cryptopyrrha 449  
 Merulaxis ater 840  
 — stresemanni 840  
 merulinus, Cacomantis 515  
 merulinus, Garrulax 465, **484**, 528  
 meruloides, Dendrocincla 10, **11**, 16  
 meruloides, Zoothera **397**, 443  
 merzbacheri, Sylvia **581**, 671  
 Mesia 484, 532  
 mesoleuca, Elaenia 115  
 mesoleucus, Nuttallornis **79**, 104  
 mesoleucus, Phoenicurus 380, 425  
 mesopotamicus, Pycnonotus 267  
 Metabolus rugensis 736, **768**, 811  
 Metopia 128  
 metopias, Artisornis 848  
 Metopothrix aurantiacus 838  
 mexicana, Sialia 427  
 mexicanus, Aechmolphus **79**, 105  
 mexicanus, Catharus 847  
 mexicanus, Cinclus 324, 327, 336\*  
 mexicanus, Megarynchus 99  
 mexicanus, Myiarchus 101  
 mexicanus, Onychorhynchus 71, 72, **81**, 108,  
 829  
 mexicanus, Pyrocephalus 93  
 mexicanus, Salpinctes 330, 338  
 mexicanus, Sclerurus 839  
 mexicanus, Thamnophilus 46  
 mexicanus, Thyomanes 341  
 meyeri, Tachycineta 192  
 meyeri, Acrocephalus 549, **570**, 663  
 meyeri, Pachycephala 850  
 miamensis, Thryothorus 342  
 mihleri, Pittasoma 826, 827  
 Microbates cinereiventris 848  
 — collaris 848  
 Microcerculus **333**  
 — bambla 846  
 — marginatus squamulatus 336\* (errore  
 squamata), 347  
 — ustulatus 846  
 Microcichla **383**, 427  
 Microcochlearius josephinae 842  
 Microeca 733  
 — brunneicauda 735, **752**, 797  
 — fascians 735, 736, 797  
 — flavigaster 735

- Microeca flavigaster flavigaster* 752, 797  
 — — *terraereginae* 752, 797  
 — — *flaviventris* 797  
 — — *flavovirescens* 849  
 — — *griseiceps* 849  
 — — *hemixantha* 849  
 — — *leucophaea* 239 (als *leucophoea*)  
 — — — *assimilis* 752, 797  
 — — — *leucophaea* 752, 754\*, 797  
 — — — *pallida* 752, 797  
 — — — *victoriae* 754\*, 797  
 — — *papua* 849  
*Micromacronus* 463  
 — — *leytensis* 847  
*microptera*, *Agriornis* 88  
*microptera*, *Mirafra* 149, 167  
*Micropus* 265  
*Microrhopias quixensis consobrina* 49  
 — — *virgata* 49  
*microrhynchus*, *Bradornis* 734, 740, 785  
*Microscelis* 249, 251, 263, 279, 280  
*Microtarsus* 265  
 — — *melanocephalus* 251  
*Microua* 511  
*micura*, *Sylvietta* 714  
*micrus*, *Pycnonotus* 254, 269  
*migrans*, *Lanius* 316  
*migratorius*, *Turdus* 332, 348, 352, 363, 364,  
 397, 401\*, 403, 404, 411, 462, 827  
*milanensis*, *Pycnonotus* 256, 274  
*militaris*, *Haematoderus* 844  
*militaris*, *Ilicura* 843  
*milleri*, *Grallaria* 840  
*milleri*, *Manacus* 124, 129  
*milleri*, *Xenops* 839  
*milleti*, *Garrulax* 847  
*milnei*, *Garrulax* 464, 465, 484, 532  
*mimica*, *Luscinola* 564, 661  
*Mimidae* 72, 348, 351, 362, 394, 846  
*mimikae*, *Gerygone* 648, 730  
*mimikae*, *Myiagra* 755, 798  
*mimikae*, *Pseudogerygone* 730  
*Mimocichla* 404, 405, 410, 457  
*Mimodes graysoni* 846  
*Mimus* 74, 233, 263, 264, 295, 348, 350, 403,  
 738, 745  
 — — *dorsalis* 355  
 — — *gilvus antelius* 354  
 — — — *antillarum* 353  
 — — — *gilvus* 348, 354  
 — — — *gracilis* 353  
 — — — *leucophaeus* 353  
 — — — *lividus* 354  
 — — — *melanopterus* 354  
 — — — *rostratus* 354  
 — — — *tobagensis* 353  
 — — — *tolimensis* 354  
 — — *gundlachii* (als *gundlachi*) *hillii* 336\*,  
 349, 354  
 — — *longicaudatus* 349  
 — — — *longicaudatus* 354  
 — — *patagonicus* 355  
 — — *polyglottos* 348  
 — — — *leucopterus* 353  
 — — — *orpheus* 353  
 — — — *polyglottos* 353  
 — — — *portoricensis* 353  
 — — *saturninus arenaceus* 354  
 — — — *frater* 354  
 — — — *modulator* 349, 354  
 — — — *saturninus* 354  
 — — *theuca* 349, 354  
 — — *triurus* 348, 350, 355  
*mindanensis*, *Copsychus* 379, 423  
*mindanensis*, *Macronous* 467, 478, 516  
*mindanensis*, *Ptilocichla* 847  
*mindorensis*, *Hypsipetes* 262, 278  
*miniatus*, *Pericrocotus* 239, 246  
*minima*, *Batis* 850  
*minima*, *Hylocichla* 447  
*minima*, *Muscicapa* 735, 749, 793  
*minima*, *Petrochelidon* 202  
*minimus*, *Alseonax* 793  
*minimus*, *Catharus* 404, 411, 447  
*minimus*, *Empidonax* 70, 79, 105  
*minimus*, *Molothrus* 353  
*minimus*, *Sericornis* 551, 644, 724  
*Minla* 464, 465, 488  
 — — *cyanouroptera* 488  
 — — — *aglae* 534  
 — — — *cyanouroptera* 467, 534  
 — — *ignotincta* 488  
 — — — *ignotincta* 467, 535  
 — — *strigula castaneicauda* 488, 535  
 — — — *simlaensis* 488, 534  
 — — — *strigula* 467, 488, 497\*, 534  
 — — — *yunnanensis* 488, 535  
*minlosi*, *Thryothorus* 342  
*minlosi*, *Xenerpestes* 833  
*minor*, *Batis* 734, 735, 765, 807, 808, 836  
*minor*, *Calandrella* 145, 156, 157, 174  
*minor*, *Campylorhynchus* 334  
*minor*, *Cisticola* 550, 602, 603, 691  
*minor*, *Copsychus* 379, 424  
*minor*, *Erythropgyia* 371, 414  
*minor*, *Furnarius* 22

- minor, *Lanius* 288—290, 292, 296, **301**, 302, 316, 766
- minor, *Locustella* 660
- minor, *Macronous* **478**, 516
- minor, *Mecocerculus* 842
- minor, *Myiodynastes* 98
- minor, *Myrmotherula* 839
- minor, *Nilais* **291**, 307
- minor, *Pellorneum* 502
- minor, *Phylloscopus* 678
- minor, *Pipra* 127
- minor, *Platypsaris* 126, **132**, 138
- minor, *Pycnonotus* 269
- minor, *Riparia* 195
- minor, *Snethlagea* 842
- minor, *Tchagra* **293**, 309
- minor, *Xenopsaris* 114
- minula, *Sylvia* 548, 549, **583**, 672
- minulla, *Batis* 850
- minullus, *Phylloscopus* (recte *Seicercus*) 547
- minullus, *Seicercus* 547 (als *Phylloscopus*), **594**, 684
- minus, *Pellorneum* 469, 502
- minus, *Trichastoma* 471, 504
- minuta, *Muscicapula* 737, **744**, 790
- minuta, *Nephelicola* 700
- minuta, *Piaya* 11
- minuta, *Tchagra* 289, **292**, 308
- minutus, *Xenops* 825, 826
- Mionectes* 70, 72, 87, 119
- *olivaceus venezuelensis* 73, 119
- *striaticollis columbianus* 119
- *striaticollis* 119
- Mirafr* 145, **146**, 147, 156, 157, 160, 163, 831
- *africana* **148**, 831
- — *africana* **148**, 166
- — *athi* 145, 166, 224\*
- — *griseus* 166
- *africanoides* 149, 167
- *austin-robertsii* 167, 224\*
- *albicauda* **147**
- — *albicauda* 165, 844
- *angolensis* 844
- *apiata* 145, **149**, 167
- — *algoensis* 167
- — *apiata* 167
- — *damarensis* **147**, 167
- — *rufipilea* 167
- *assamica* 150
- — *affinis* **149**, 167
- — *assamica* **149**, 167
- — *microptera* 149, 167
- Mirafr* *cheniana* **147**, 164, 165
- *chuana* **148**, 166
- *collaris* **148**, 149, 167
- *cordofanica* 844
- *degodiensis* 844
- *erythroptera* **150**
- — *erythroptera* 168
- — *sindiana* 168
- *fringillaris* 165
- *gilletti* **148**, 150, 167
- *hora* (recte *hova*) 165
- *hova* **145**, **147**, 149, 165, 224\*
- *hypermetra* **148**, 149, 150
- — *hypermetra* 165
- *javanica* 479
- — *cantillans* 145, **146**, 164
- — *chadensis* **146**, 164
- — *horsfieldii* **147**, 164, 165
- — *javanica* **146**, 164
- — *keasti* **147**, 165
- — *marginata* 146, 164
- — *queenslandica* **147**, 164
- — *rufescens* **147**, 164
- — *secunda* **147**, 165
- — *soederbergi* **147**, 164
- — *subrufescens* **147**, 164
- — *williamsoni* **146**, 149, 164
- — *woodwardi* **147**, 164
- *nigricans* 144
- — *nigricans* **150**, 168
- *nivosa* **150**, 169
- *passerina* 145, **148**, 165
- *poecilosterna* 844
- *pulpa* 844
- *rufa* 844
- *rufocinnamomea* 831
- — *buckleyi* **148**, 166
- — *degeni* 166
- — *fischeri* **149**, 166
- — *rufocinnamomea* **148**, 150, 166
- — *smithersi* 166
- — *zombae* **149**, 166
- *sabota* 168
- — *naevia* 145, **150**, 168
- — *sabota* 168
- *somalica* **148**, 166, 831
- *williamsi* 844
- mirandae*, *Idioptilon* 842
- Miro* 734
- *albifrons* 801
- *a. australis* **760**, 801
- — *longipes* **760**, 801
- — *rakiura* **760**, 801

- Miro traversi 849  
 Misocalius osculans 641  
 mistacea, Prinia 702  
 Misteldrossel 396, 406, 408  
 mitrata, Rhinocichla 483  
 mitratus, Garrulax 465, 483, 528  
 Mitrephanes 827  
 — phaeocercus aurantiiventris 828, 829  
 Mixornis 478, 516  
 — gularis 516  
 Mniotiltidae 34  
 modesta, Acanthiza 674\*, 725  
 modesta, Asthenes 28  
 modesta, Cercomela 430  
 modesta, Cisticola 690  
 modesta, Galerida 159, 178  
 modesta, Gerygone 649, 731  
 modesta, Pachycephala 850  
 modesta, Progne 193  
 modestus, Amytornis 547, 639, 721  
 modestus, Bradornis 739, 785  
 modestus, Sublegatus 117, 829  
 modestus, Thryothorus 328, 329, 332, 342, 343  
 modularis, Prunella 359, 361, 375, 498  
 modulator, Mimus 349, 354  
 Modulatrix orostruthus 845  
 — s. stictigula 378, 422  
 Mönchsgasmücke (Sylvia atricapilla) 585  
 moesta, Oenanthe 392, 439  
 moesta, Synallaxis 838  
 Möwen 142, 381  
 Mohoua, Gelbe 650  
 Mohoua 546, 550, 736  
 — albicilla 650, 732  
 — ochrocephala 548, 650, 732  
 molitor, Batis 737, 764, 807  
 molleri, Prinia 550, 621, 704  
 mollis, Lanius 302, 317  
 mollissima, Chamaeza 840  
 mollissima, Oreocincla 834  
 mollissima, Zoothera 364, 398, 444, 834  
 Molothrus 12  
 — ater artemisiae 104  
 — bonariensis 13, 14, 382  
 — minimus 353  
 Molpastes 249, 252, 253, 262, 267  
 — cafer atricapillus 253  
 — fuscus 252  
 — haemorrhous 252, 267  
 — pallida 267  
 — leucogenys 252  
 moluccensis, Chloropsis 285  
 moluccensis, Pitta 59, 60, 64  
 momus, Sylvia 587, 588, 673  
 monacha, Oenanthe 391, 437  
 Monachella muelleriana 849  
 monachus, Garrulax 484, 526  
 monachus, Muscivora 73, 93  
 Monarcha 289, 736, 766, 767, 799, 813, 850  
 — alecto 736, 766, 767  
 — — chalybeocephala 737, 757, 766, 810  
 — — lucida 810  
 — — nitida 767, 810  
 — ateralba 850  
 — axillaris 766  
 — — fallax 766, 809  
 — barbata 850  
 — brehmii 850  
 — castaneiventris 737, 766  
 — — castaneiventris 754\*, 809  
 — — uigiensis 809  
 — chrysomela 850  
 — cinerascens impediens 766, 768, 809  
 — frater 766  
 — — canescens 809  
 — godeffroyi 850  
 — guttula 737, 810  
 — hebetior 766  
 — — eichhorni 735, 737, 766, 767, 811  
 — heterura 810  
 — infelix 850  
 — julianae 850  
 — leucotis 734, 810  
 — manadensis 766, 809  
 — melanopsis 809  
 — — melanopsis 809  
 — — pallida 809  
 — menckei 850  
 — pileata 850  
 — richardsii 850  
 — rubiensis 809  
 — sacerdotum 850  
 — spilodera, s. Neolalage banksiana  
 — takatsukasae 810  
 — trivirgata 734  
 — — albiventris 766, 810  
 — — diademata 810  
 — — gouldi 766, 810  
 — — lorica 810  
 — — nigrimentum 766, 810  
 — — trivirgata 810  
 — verticalis 734, 737, 810  
 Monarchen 733  
 Monarchinae 633, 733  
 monedula, Coloeus 232



- mongolica, *Melanocorypha* 155, 172  
 moniliger, *Anthipes* 737, 743, 789  
 moniliger, *Formicarius* 42, 52  
 moniliger, *Garrulax* 465, 483, 484, 524, 525  
 montana, *Agriornis* 88  
 montana, *Alethe* 846  
 montana, *Allenia* 352  
 montana, *Brachypteryx* 362, 363, 369, 412  
 montana, *Coracina* 844  
 montana, *Eremophila* 181  
 montana, *Horeites* 655  
 montanella, *Prunella* 359, 360  
 montanellus, *Calamanthus* 640, 641, 722  
 montanus, *Macronous* 478, 516, 574  
 montanus, *Oreoscoptes* 336\*, 350, 356, 399  
 montanus, *Passer* 124, 150, 215, 239, 479, 565, 569, 646  
 montanus, *Peltops* 849  
 montanus, *Pomatorhinus* 507, 508  
 montanus, *Pycnonotus* 845  
 montanus, *Turdus* 357  
 monteiri, *Cecropis* 187 (als *Hirundo*), 201  
 monteiri, *Hirundo* = *Cecropis*, 187  
 monticola, *Cisticola* 546, 549, 599, 604, 693  
 monticola, *Oenanthe* 368, 392, 438  
 monticola, *Pycnonotus* 266  
 monticola, *Zoothera* 364, 367, 399, 445  
 Monticola 363, 394, 395  
 — *angolensis* 365, 395, 440  
 — — *niassae* 440  
 — *bensoni* 846  
 — *brevipes* 363, 368, 395, 440  
 — *cinclorhynchus* 363, 364  
 — — *cinclorhynchus* 367, 395, 441  
 — — *gularis* 367  
 — — *rufiventris* (meist Art) 395  
 — *cyaneus* 395, 441  
 — *erythrogaster* 395, 441  
 — *explorator* 363, 394, 395  
 — — *explorator* 440  
 — — *tenebriformis* 440  
 — *pretoriae* 363, 395, 440  
 — *rufiventris* 363, 364, 367, 395, 441  
 — *rufocinereus* 363, 393  
 — — *rufocinereus* 400\*, 440  
 — *rupestris* 363, 394, 395, 400\*, 440  
 — *saxatilis* 10, 363, 367, 394, 395  
 — — *saxatilis* 395, 440  
 — — *turkestanicus* 395, 440  
 — *solitarius* 363, 395  
 — — *manilla* 395  
 — — *pandoo* 367, 395, 441  
 — — *philippensis* 395, 441  
*Monticola solitarius solitarius* 395, 441  
 montis, *Seicercus* 848  
 montium, *Cinclidium* 383, 426  
 moreatica, *Calandrella* 172  
 moreaui, *Artisornis* 848  
 moreirae, *Oreophylax* 838  
 moreirae, *Schizoeaca* 838  
 morgani, *Acanthiza* 727  
 morio, *Coracina* 844  
 morio, *Oenanthe* 392  
 morrelli, *Pellorneum* 470, 503  
 morrisonia, *Alcippe* 497\*, 538  
 morrisoniana, *Actinodura* 848  
 morrisonianus, *Garrulax* 465, 484, 531  
 morrisonianus, *Paradoxornis* 543  
 mossambicus, *Laniarius* 289 (als *Lanius*), 292 (als *guttatus*), 294, 311  
 mossambicus, *Lanius*, s. *Laniarius* 289  
 Motacilla 144, 163, 205, 206, 211, 217, 218, 241, 301, 561, 572, 642, 749, 750  
 — *aguimp vidua* 205, 208, 222, 225\*  
 — *alba* 149, 151, 152, 157, 205, 206, 207, 208, 209, 211—213, 215—217, 238, 256, 295, 323, 370, 563, 570, 572, 573, 587, 758  
 — — *alba* 221  
 — — *alboides* 221  
 — — *baicalensis* 221  
 — — *dukhunensis* 205, 221  
 — — *grandis* 208, 222  
 — — *hodgsoni* 221  
 — — *leucopsis* 221  
 — — *lugens* 205, 221  
 — — *lugubris* 221  
 — — *ocularis* 221  
 — — *persica* 221  
 — — *personata* 221  
 — — *yarrellii* 221  
 — *boarula* 207, 220  
 — *capensis* 205, 208  
 — — *capensis* 222, 225\*  
 — — *wellsi* 222  
 — *cinerea* 154, 157, 206, 207, 208, 211, 214, 383, 759  
 — — *canariensis* 220  
 — — *caspica* 207, 220  
 — — *cinerea* 205, 220  
 — — *melanope* 207, 220  
 — — *patriciae* 207, 220  
 — — *robusta* 220  
 — — *schmitzi* 207, 220  
 — *citreola calcarata* 207, 220  
 — — *citreola* 205, 207, 220, 225\*  
 — — *citreoloides* 207, 220

- Motacilla citreola werae* **207, 220**  
 — *clara longicauda* **222**  
 — *torrentium* **208, 222**  
 — *flava* **131, 132, 206, 207, 208, 377, 385, 565, 588, 739, 740, 744, 750**  
 — *alascensis* **220**  
 — *beema* **205, 219**  
 — *borealis* **219**  
 — *campestris* **219**  
 — *cinereicapilla* **219**  
 — *feldegg* **220**  
 — *flava* **205, 219**  
 — *flavissima* **219**  
 — *iberiae* **219**  
 — *leucocephala* **206, 219**  
 — *lutea* **219**  
 — *macronyx* **220**  
 — *melanocephala* **220**  
 — *melanogrisea* **220**  
 — *pygmaea* **219**  
 — *rayi* **219**  
 — *taivana* **220**  
 — *thunbergi* **205, 206, 219**  
 — *tschutschensis* **220**  
 — *flaviventris* **208, 222**  
 — *madaraspatensis* **208, 222**  
*Motacillidae* **205, 206, 210, 844**  
*mouki*, *Ethelornis* **731**  
*mouki*, *Gerygone* **649, 730, 731**  
*Moupinia* **463, 465, 480**  
 — *a. altirostris* **480, 518**  
 — *griseigularis* **480, 517**  
 — *poecilotis* **847**  
*moussieri*, *Phoenicurus* **362, 363, 366, 373, 381, 426**  
*mozambica*, *Tchagra* **309**  
*Mückenfänger* **545, 562\***  
*Mückenfresser* **55**  
*muelleri*, *Cisticola* **546, 547, 550, 608, 696**  
*muelleri*, *Coracina* **243**  
*muelleri*, *Cranioleuca* **838**  
*muelleri*, *Pitta* **59, 61, 62, 65**  
*muelleriana*, *Monarchella* **849**  
*muenzneri*, *Cisticola* **547, 549, 598, 599, 601, 690**  
*mufumbiri*, *Laniarius* **845**  
*mugimaki*, *Ficedula* **674\*, 735, 736, 743, 788**  
*multi*, *Acanthiza* **728**  
*multicolor*, *Aegithina* **285**  
*multicolor*, *Bleda* **260, 276**  
*multicolor*, *Petroica* **734, 735, 757, 758, 800**  
*multicolor*, *Telophorus* **845**  
*multistriata*, *Prunella* **360**  
*multistriatus*, *Thamnophilus* **34, 36, 46**  
*multistriatus*, *Dendrocolaptes* **16**  
*multostriata*, *Myrmotherula* **37, 49**  
*munda*, *Serpophaga* **84, 114**  
*munda*, *Erythropygia* **368, 370, 413**  
*mundus*, *Heteranax* **850**  
*mupinensis*, *Turdus* **366, 410, 456**  
*muraria*, *Prunella* **360**  
*murina*, *Acanthiza* **849**  
*murina*, *Apalis* **550, 626, 705**  
*murina*, *Crateroscelis* **548, 552, 642, 724**  
*murina*, *Elaenia* **85, 114**  
*murina*, *Notiochelidon* **193**  
*murina*, *Phaeomyias* **86, 118**  
*murina*, *Xolmis* **841**  
*murinus*, *Bradornis* **386, 737, 740, 785**  
*murinus*, *Thamnophilus* **36, 47**  
*Muscicapa* **366, 369, 373, 741, 749, 786 bis 793**  
 — *a. adusta* **734, 735, 749, 794**  
 — *fuellerborni* **749, 794**  
 — *fuscula* **749, 794**  
 — *minima* **735, 749, 793**  
 — *subadusta* **737, 749, 794**  
 — *subtilis* **735, 736, 749, 794**  
 — *amabilis* s. *Dendrobiastes hodgsoni*  
 — *aquatica infulata* **749, 793**  
 — *banyumas liga* **745, 790**  
 — *bella* **790**  
 — *caerulescens* **735, 736, 749**  
 — *caerulescens* **737, 751, 796**  
 — *cinereola* **751, 796**  
 — *impavida* **751, 796**  
 — *cassini* **748, 793**  
 — *cinereiceps* **795**  
 — *comitata* **734, 736**  
 — *comitata* **751, 796**  
 — *elegans* **791**  
 — *epulata* **849**  
 — *ferruginea* **737, 751, 795**  
 — *fuliginosa* **795**  
 — *gambagae* **735, 748, 793**  
 — *grandis* (für *Niltava*) **369, 383, 395**  
 — *griseigularis* **734, 751, 796**  
 — *griseicticta* **734, 735, 737, 750, 795**  
 — *grisola* **794**  
 — *indigo* (für *Eumyias*) **383**  
 — *infuscata* **849**  
 — *latirostris* **734, 735, 743**  
 — *latirostris* **737, 750, 795**  
 — *lendu* **849**  
 — *l. leucomelanura* **744**  
 — *lugens* **793**  
 — *muttui* **734, 736**

- — *muttui* 750, 795
- *olivascens* 849
- *ruficauda* 675\*, 735, 751, 795
- *rufilata* 735, 795
- *sethsmithi* 734—737, 796
- *sibirica* 735, 750, 751
- — *cacabata* 734, 737, 750, 795
- — *gulmergi* 734, 737, 750, 795
- — *rothschildi* 734, 750, 795
- — *sibirica* 675\*, 750, 795
- *sordida* 748, 793,
- *striata* 190, 300, 371, 373, 380, 382, 393, 638, 736, 738, 740, 745, 746, 750—752, 755, 761, 762, 771
- — *balearica* 750, 794
- — *neumanni* 750, 794
- — *sarudnyi* 737, 750, 794
- — *striata* 674\*, 735, 737, 738, 749, 794
- — *tyrrhenica* 750, 794
- *sundara* (für *Niltava*) 373, 383, 395
- *tessmanni* 849
- *tickelliae* *nesaea* 791
- *ussheri* 849
- Muscicapella hodgsoni* 849
- Muscicapidae* 249, 287, 292, 362, 463, 464, 545, 555, 594, 637, 733, 736, 738, 849
- Muscicapiden* 283, 287, 290, 733, 736, 743, 745
- Muscicapinae* 733
- Muscicapini* 733
- Muscicapula* 741, 746, 750, 786, 787, 791, 792
- *cerviniventris* 790
- *sapphira* 734, 744, 790
- *superciliaris* 734, 735, 741
- — *aestigma* 744, 789
- — *superciliaris* 737, 744, 789
- *tricolor minuta* 737, 744, 790
- — *tricolor* 737, 744, 790
- *westermanni* 734, 736
- — *hasselti* 744, 789
- — *westermanni* 744, 789
- Muscigralla* 69, 70, 76
- *brevicauda* 76, 93
- muscipeta*, *Ficedula* 742, 787
- Muscipipra vetula* 841
- Muscisaxicola* 70, 74, 75
- *albifrons* 74, 89
- *albilora* 74, 89
- *alpina* 74
- — *cinerea* 89
- *capistrata* 841
- *flavinucha* 89

- Muscisaxicola fluviatilis* 841
- *frontalis* 841
- *juninensis* 74, 89
- *m. macloviana* 89, 96\*
- — *mentalis* 89
- *maculirostris* 74
- — *maculirostris* 89
- *rubricapilla* 74
- *r. rufivertex* 89
- Muscisylvia* 383, 426
- Muscitra* 774
- Muscivora* 71, 76
- *forcicata* 77, 93
- *tyrannus* 76, 77
- — *monachus* 73, 93
- — *tyrannus* 93
- — *violentus* 93
- musculus*, *Troglodytes* 331, 346, 555
- musculus*, *Bradypterus* s. *castaneus*
- Muscylva* 768, 811
- musicus*, *Bias* 754\*, 763, 806
- musicus*, *Copsychus* 423
- musicus*, *Pomatorhinus* 508
- musicus*, *Turdus* 408, 456
- Musophagiden* 44
- mustelina*, *Certhiaxis* 838
- mustelina*, *Hylocichla* 363, 404, 449
- mutata*, *Terpsiphone* 815
- mutui*, *Muscipapa* 734, 736, 750, 795
- mya*, *Ammomanes* 145, 153, 171
- Myadestes* 364, 385
- *e. elisabeth* 429
- *genibarbis dominicanus* 429
- — *solitarius* 400\*, 429
- *l. leucogenys* 429
- *o. obscurus* 429
- *obs. occidentalis* 429
- *rallioides melanops* 429
- — *plumbeiceps* 429
- — *rallioides* 429
- — *venezuelensis* 429
- *t. townsendi* 367, 428
- *unicolor veraepacis* 429
- Myiagra* 736, 755, 756, 767
- *albiventris* 734, 756, 799
- *atra* 849
- *azureocapilla* 734
- — *azureocapilla* 757, 799
- — *castaneigularis* 756, 799
- *caledonica* 734
- — *melanura* 756, 799
- Myiagra cyanoleuca* 734, 756, 798

- ferrocyanea 849
- galatea 849
- latirostris 798
- nitida 798
- oceanica 734
- — freycineti 755, 798
- — oceanica 754\*, 755, 798
- — pluto 734, 755, 757, 798
- rubecula 734, 756
- — concinna 756, 798
- — rubecula 756, 798
- — yorki 756, 798
- ruficollis 734, 756, 798
- — mimikae 755, 798
- vanicorensis 734, 756 (für vanikorensis), 799
- vanikorensis (als vanicorensis) 734, 756
- — rufiventris 799

## Myiagrinae 733

## Myiarchus 63, 70—72, 77, 79, 130

- apicalis 841
- barbirostris 103
- cantans 103
- cephalotes caribbaeus 97\*, 103
- c. cinerascens 101
- crinitus 73, 293
- — boreus 79, 101
- — crinitus 79
- ferox 73
- — australis 103
- — ferox 71, 102
- — insulicola 102
- — panamensis 827, 828
- — venezuelensis 97\*
- magnirostris 841
- nuttingi 841
- oberi 102
- phaeonotus 71, 102
- phaeocephalus 841
- semirufus 841
- stolidus antillarum 102
- — dominicensis 102
- — sagrae 102
- — stolidus 102
- swainsoni ferocior 102
- — pelzelni 102
- — tuberculifer connectens 72, 103
- — lawrencei 103
- — nigricapillus 103
- — olivascens 79, 103
- — platyrhynchus 103
- — tuberculifer 103
- tyrannulus bahiae 101

## Myiarchus tyrannulus brevipennis 101

- — chlorepsciscus 101
  - — magister 101
  - — mexicanus 101
  - — nelsoni 101
  - — nugator 102
  - — tobagensis 73, 102
  - — tyrannulus 73, 101
  - yucatanensis 841
- Myiobius 71, 80, 81, 107
- atricaudus 80
  - — atricaudus 107
  - barbatus mastacalis 80, 107
  - cinnamomeus 80, 107
  - flavicans 107
  - naevius 81, 107
  - nationi 107

## Myiobius sulphureipygius aureatus 80, 107

## — sulphureipygius 107

- villosus 841
- xanthopygius 80, 107

## Myiochanes 71, 79, 104

## — r. richardsoni 104

## Myiodynastes 69, 70, 72, 78 130

- audax 98
- bairdi 98
- chrysocephalus 78
- — cinerascens 97\*
- — intermedius 98
- — minor 98
- l. luteiventris 98
- — swarthi 98
- maculatus difficilis 73, 97\*, 98
- — maculatus 73, 98
- — solitarius 98
- — tobagensis 98
- solitarius 78

## Myiolestes 733, 768, 778, 811, 821, 822

## Myiomela 382, 383, 426

## Myiopagis 85, 86, 116, 117, 828

- caniceps 842
- cotta 842
- flavivertex 842
- gaimardii (s. Elaenia g.)
- placens 75, 86, 117
- subplacens 842
- viridicata 828 (s. Elaenia v.)

## Myioparus 735

- plumbeus 736, 751
- — orientalis 752, 796
- — plumbeus 751, 796

## Myiopatis 70, 118

## — semifusca 86

- Myiophobus* 71, 79  
 — *fasciatus auriceps* 107  
 — — *cryptoxanthus* 108  
 — — *fasciatus* 107  
 — *flammiceps* 79, 81, 107  
 — — *furfurosus* 96\*, 107  
 — — *rufescens* 107  
 — *flavicans venezuelanus* 107  
 — *inornatus* 841  
 — *lintoni* 841  
 — *ochraceiventris* 841  
 — *phoenicomitra* 841  
 — *pulcher* 841  
 — *roraimae* 841  
*Myiophoneus* 364, 395, 396, 398  
 — *blighi* 396, 441  
 — *caeruleus caeruleus* 400\*, 442  
 — — *eugenei* 442  
 — — *temminckii* 367, 441, 442  
 — — *turcestanicus* 367, 442  
 — *glaucinus* 396  
 — — *borneensis* 441  
 — — *glaucinus* 441  
 — *horsfieldii* 367, 441  
 — *insularis* 441  
 — *melanurus* 846  
*Myiornis* 71  
 — *auricularis* 83, 111  
*Myiotheretes erythropygus* 841  
 — *fumigatus* 841  
 — *fuscus* 841  
 — *pernix* 841  
 — *signatus* 841  
 — *striaticollis* 841  
*myiotherinus, Myrmoborus* 840  
*Myiotriccus ornatus* 841  
*Myiozetetes* 69, 71, 78, 85  
 — *c. cayanensis* 99  
 — — *erythropterus* 99  
 — — *harterti* 73, 99  
 — — *rufipennis* 99  
 — *granadensis* 78  
 — — *granadensis* 99  
 — *inornatus* 841  
 — — *similis* 73, 78  
 — — *columbianus* 99  
 — — *similis* 99  
 — — *texensis* 99  
*Myornis senilis* 841  
*Myophonos* 395  
*Myopornis* 735  
 — *boehmi* 751, 796  
*Myrmeciza* 34, 36, 52, 840  
*Myrmeciza disjuncta* 840  
 — *exsul exsul* 826, 827  
 — — *occidentalis* 41, 51  
 — *ferruginea* 41, 52  
 — *fortis* 840  
 — *goeldii* 840  
 — *griseiceps* 840  
 — *hemimelaena* 41  
 — — *hemimelaena* 52  
 — *hyperythra* 840  
 — *immaculata* 840  
 — *laemosticta nigricauda* 41, 52  
 — *longipes* 40  
 — — *longipes* 34, 41, 51  
 — *melanocephalus* 840  
 — *pelzelni* 840  
 — *ruficauda* 840  
*Myrmecocichla* 362, 389, 390, 431  
 — *aethiops* 389  
 — — *cryptoleuca* 434  
 — *albifrons* 362  
 — — *clericalis* 389, 434  
 — *arnotti* 362  
 — — *arnotti* 389, 434  
 — *formicivora* 362, 367, 389, 434  
 — *melaena* 846  
 — *nigra* 389, 434  
 — *tholloni* 846  
 — *yerburi* (errore yerburi) 387, 431  
*Myrmoborus leucophrys* 839  
 — *lugubris* 840  
 — *melanurus* 840  
 — *myiotherinus* 840  
*Myrmochanes hemileucus* 840  
*Myrmoderus* 34, 52  
 — *loricatus* 41, 42, 52  
 — *squamosus* 41, 42, 52  
*Myrmophylax atrothorax* 34  
 — — *melanura* 42, 52  
 — *stictothorax* 840  
*Myrmorchilus strigilatus* 839  
*Myrmornis torquata* 840  
*Myrmothera campanisona* 840  
 — *simplex* 840  
*Myrmotherula* 34, 37, 38  
 — *ambigua* 839  
 — *assimilis* 839  
 — *axillaris* 83  
 — — *albigula* 826, 827  
 — — *axillaris* 34, 49  
 — *behni* 839  
 — *brachyura* 839  
 — *cherriei* 839

- Myrmotherula erythronotos* 839  
 — *erythrura* 839  
 — *fulviventris costaricensis* 38, 49  
*Myrmotherula grisea* 839  
 — *gularis* 37, 49  
 — *guttata* 839  
 — *gutturalis* 839  
 — *haematonota* 839  
 — *hauxwelli* 37  
 — — *hauxwelli* 49  
 — — *hellmayri* 37, 49  
 — *iheringi* 839  
 — *klagesi* 839  
 — *leucophthalma* 839  
 — *longicauda* 839  
 — *longipennis* 839  
 — *menetriesii* 37  
 — — *menetriesii* 34, 49  
 — *minor* 839  
 — *obscura* 839  
 — *ornata* 839  
 — *quixensis consobrina* 38  
 — — *virgata* 38  
 — *sclateri* 839  
 — *sch. schisticolor* 38, 49  
 — *sunensis* 839  
 — *surinamensis* 34, 37  
 — — *multostriata* 37, 49  
 — — *pacifica* 827  
 — *surinamensis* 48  
 — *unicolor* 37, 49  
 — *urosticta* 839  
*mystacalis*, *Aethopyga* 597  
*mystacea*, *Prinia* 621, 703  
*mystaces*, *Sylvia* 548, 587, 588, 589, 591, 676, 677  
*mystaceus*, *Platyrinchus* 81, 108, 828, 829  
*Mystacornis* 463, 465  
 — *crossleyi* 495, 541  
*mystica*, *Hemipteryx* 699  
*Myzornis* 463, 464  
 — *pyrrhoura* 494, 541  
  
*Nachtigall* (*Luscinia megarhynchos*) 367, 374, 376, 548, 740, 759  
*Nachtschattenfresser* 324  
*naevia*, *Hylophylax* 840  
*naevia*, *Locustella* 550, 552, 560, 564, 587, 660  
*naevia*, *Mirafra* 145, 150, 168  
*naevia*, *Sclateria* 34, 41, 51, 96\*  
*naevia*, *Tapera* 56  
*naevia*, *Zoothera* 364, 397, 409, 443  
*naevioides*, *Hylophylax* 826, 827  
  
*naevius*, *Myiobius* 81, 107  
*naevius*, *Thamnophilus* 48  
*nakuruensis*, *Cisticola* 549, 614, 700  
*namaquensis*, *Bradornis* 740, 785  
*namaquensis*, *Cossypha* 377, 421  
*namba*, *Cisticola* 549 u. 604 (als nambo), 693  
*Namibornis herero* 833, 834  
*namnetum Luscinia*, 368, 375, 418  
*nana*, *Acanthiza* 646, 674\*, 725, 726  
*nana*, *Cisticola* 550, 609, 696  
*nana*, *Grallaricula* 43, 53  
*nana*, *Seisura* 757, 799  
*nana*, *Sylvia* 548, 549, 553, 583, 672  
*nana*, *Tregellasia* 735, 753, 797  
*nanshanica*, *Prunella* 361  
*nanus*, *Catharus* 404, 448  
*napaeum*, *Camptostoma* 118  
*napensis*, *Stigmatura* 842  
*Napothera* 464, 465, 537, 555  
 — *atrigrularis* 847  
 — *brevicaudata striata* 475, 510  
 — — *venningi* 475, 510  
 — *crassa* 847  
 — *crispifrons* 847  
 — *epilepidota* 474, 555  
 — — *bakeri* 511  
 — — *davisoni* 511  
 — — *epilepidota* 475, 511  
 — — *guttaticollis* 510  
 — — *roberti* 475, 496\*, 511  
 — *macroductyla* 465, 466  
 — — *lepidopleura* 474, 510  
 — — *macroductyla* 474, 510  
 — *marmorata* 847  
 — *rabori* 847  
 — *rufipectus* 847  
 — *sorsogonensis* 847  
*narcissina*, *Ficedula* 389, 674\*, 735, 737, 743, 788  
*nasale*, *Crysomma* 480, 517  
*Nasica longirostris* 837  
*nasutus*, *Lanius* 289, 300, 315  
*natalensis*, *Chloropeta* 546–548, 550, 573, 574, 666  
*natalensis*, *Cisticola* 546, 547, 549, 550, 598, 600, 607, 608, 610\*, 695, 696  
*natalensis*, *Cossypha* 376, 420  
*natalensis*, *Laniarius* 311  
*natalensis*, *Sphenoeacus* 574, 666  
*natalensis*, *Tchagra* 293, 309  
*natalensis*, *Turdoides* 481, 522  
*nationi*, *Myiobius* 107  
*nattereri*, *Anthus* 218, 230

- nattereri, Cotinga 843  
 nattereri, Pipra 843  
 natronensis, Prinia 548, 616, 701  
 naumanni, Pycnonotus 250  
 naumanni, Turdus 367, 408, 455, 456  
 ndussumiensis, Criniger 261, 277  
 nea, Seisura 757, 799  
 nebulosa, Cercomela 387, 430  
 nebulosa, Rhipidura 805  
 necopinus, Xiphorhynchus 837  
 Nectariniidae 634  
 Nectariniiden 67, 83, 634  
 neglecta, Apalis 627, 709  
 neglecta, Troglodytes 333 (= neglectus)  
 neglectus, Lepidocolaptes 825  
 neglectus, Phylloscopus 547, 592, 679  
 neglectus, Platyrinchus 828, 829  
 neglectus, Troglodytes 333, 344  
 neilgheriensis (für neilgherriensis), Zoothera 444  
 Nektarvögel 628  
 nelsoni, Lanius 317  
 nelsoni, Myiarchus 101  
 nematura, Lochmias 13, 32  
 nemorivaga, Sylvieta 547, 632, 715  
 nengeta, Fluvicola, s. climazura 92  
 nengeta, Taenioptera 88  
 Neochelidon tibialis 844  
 Neocorys 205, 217  
 Neocossyphus poensis 846  
 — rufus 386  
 — — gabonensis 386, 430  
 — — rufus 386, 430  
 Neoctantes niger 839  
 Neodrepanis coruscans 67, 67  
 — hypoxantha 841  
 Neolalage banksiana 850  
 Neolestes 287  
 — torquatus 264, 281  
 Neomixis 465, 476, 546  
 — flavoviridis 847  
 — striatigula 465  
 — — pallidior 476, 512  
 — — striatigula 512  
 — tenella 476, 495, 512  
 — — debilis 476, 512  
 — — tenella 512  
 — viridis 847  
 Neomyias 803  
 Neopelma aurifrons 843  
 — chrysocephalum 843  
 — pallescens 843  
 — sulphureiventer 843  
 Neopipo cinnamomea 843  
 Neorhopias 49, 50  
 Neornis 537, 655  
 neoxena, Hirundo 199  
 Neoxolmis rufiventris 828  
 nepalensis, Cecropis 201  
 Nephelicola minuta 700  
 nesaea, Cyornis 827  
 nesaea, Muscicapa 791  
 Nesillas (auch zu Bebrornis) 552, 564, 575, 579, 643  
 — aldabranus 550, 578, (als aidabranus) 668  
 — mariae 848  
 — typicus 352 (als typica)  
 — — lantzi 551 (als typica), 577, 668  
 — — longicaudatus 577, 668  
 — — typicus 551 (als typica), 577, 578, 668  
 nesiotis, Synallaxis 25  
 Nesobates 494, 541  
 Nesocichla eremita procax 400, 402, 446  
 Nesomimus 348  
 — trifasciatus adamsi 350, 355  
 — — barringtoni 336\*, 350, 355  
 — — bauri 350, 355  
 — — bindloeii 350, 355  
 — — melanotis 350, 355  
 — — parvulus 350, 355  
 — — personatus 350, 355  
 nesophilus, Thyromanes 340  
 Nesotriccus ridgwayi 841  
 netrix, Bradypterus 550, 560, 658  
 neumanni, Bradornis 734, 735  
 neumanni, Hemitesia 848  
 neumanni, Muscicapa 750, 794  
 neumanni, Terpsiphone 813  
 neumannianus, Alseonax 793  
 Neuseeland-Schlüpfer 67  
 newtoni, Calamocichla 208, 548, 549, 573, 665  
 newtoni, Coracina 844  
 newtoni, Lanius 845  
 Newtonia 733  
 — amphichroa 849  
 — archboldi 849  
 — brunneicauda 735, 752, 796  
 — fanovanae 849  
 niassae, Monticola 440  
 niassae, Turdus 450  
 Nicator 249, 287  
 — chloris 250, 260, 276  
 — gularis 260, 277  
 — vireo 845

- nicefori, *Thryothorus* 846  
 nicholsoni, *Anthus* 213, 227  
 nicobariensis, *Hypsipetes* 845  
 nidipendulum (s. errore), *Idioptilon* 111  
 nieuwenhuisii, *Pycnonotus* 845  
 niger, *Centrites* 90  
 niger, *Copsychus* 846  
 niger, *Neotantes* 839  
 niger, *Pachyrhamphus* 137  
 niger, *Platypsaris* 138  
 nigeriae, *Bradornis* 739, 785  
 nigeriae, *Pycnonotus* 269  
 nigerrimus, *Hypsipetes* 280  
 nigerrimus, *Knipolegus* 841  
 nigra, *Camphephaga* 245  
 nigra, *Lalage* 231, 235, 239, 244  
 nigra, *Myrmecocichla*, 389, 434  
 nigra, *Pomarea* 850  
 nigrescens, *Alauda* 179  
 nigrescens, *Cercomacra* 40, 51  
 nigrescens, *Contopus* 841  
 nigrescens, *Hypsipetes* 280  
 nigrescens, *Pitohui* 735, 782, 824  
 nigrescens, *Turdus* 363, 410, 457  
 nigricans, *Cercomacra* 34, 40, 51  
 nigricans, *Galerida* 176  
 nigricans, *Mirafr* 144, 150, 168  
 nigricans, *Petrochelidon* 184, 185, 187, 190, 191, 202  
 nigricans, *Pycnonotus* 253, 268  
 nigricans, *Sayornis* 75, 90, 91  
 nigricans, *Serpophaga* 84, 114  
 nigricapillus, *Formicarius* 43, 53  
 nigricapillus, *Lioptilus* 491, 538  
 nigricapillus, *Myiarchus* 103  
 nigricapillus, *Thryothorus* 331, 332, 341, 342  
 nigricauda, *Myrmeciza* 41, 52  
 nigriceps, *Apalis* 848  
 nigriceps, *Eremopterix* 151, 170, 224\*  
 nigriceps, *Heterophasia* 491, 539  
 nigriceps, *Lanius* 300, 316  
 nigriceps, *Orthotomus* 848  
 nigriceps, *Pycnonotus* 256, 274  
 nigriceps, *Stachyris* 467, 477, 513, 514  
 nigriceps, *Thamnophilus* 839  
 nigriceps, *Tityra* 133, 138  
 nigriceps, *Todirostrum* 110  
 nigriceps, *Turdus* 410, 458  
 nigricincta, *Aphelocephala* 548 (als nigro-cincta), 646, 647, 728  
 nigricollis, *Chloropsis* 238, 286  
 nigricollis, *Phoenicircus* 843  
 nigricollis, *Ploceus* 751  
 nigricollis, *Stachyris* 847  
 nigricrissa, *Ptilorrhoa* 469, 501  
 nigricristatus, *Thamnophilus* 33, 46  
 nigrideus, *Turdus* 462  
 nigrifrons, *Alcippe* 515  
 nigrifrons, *Eremophila* 162, 181  
 nigrifrons, *Phylloscartes* 842  
 nigrifrons, *Rhopocichla* 467, 478, 496\*, 515  
 nigrifrons, *Telophorus* 296, 313  
 nigriloris, *Cisticola* 602, 691  
 nigrimenta, *Yuhina* 467, 493, 494, 541  
 nigrimentalis, *Delichon* 203  
 nigrimentum (errore auch nigrimentus), *Garrulax* 466, 484, 531  
 nigrimentum, *Monarcha* 766, 810  
 nigripectus, *Machaerirhynchus* 734, 737, 757, 800  
 nigripileus, *Pycnonotus* 253, 267  
 nigrirostris, *Turdus* 459  
 nigrita, *Hirundo* 189, 199  
 nigritemporalis, *Nilaus* 289, 291, 308  
 nigritorquis, *Rhipidura* 804  
 nigrocapillus, *Tyranniscus* 842  
 nigrocapitatum, *Pellorneum* 470, 502  
 nigrocinnereus, *Thamnophilus* 839  
 nigrocinnamomea, *Rhipidura* 850  
 nigrofasciata, *Geositta* 19  
 nigro-fumosus, *Cinclodes* 11, 21, 837  
 nigrigenys, *Conopophaga* 55  
 nigrogularis, *Clytorhynchus* 734, 768, 812  
 nigrogularis, *Psophodes* 467, 500  
 nigrolineata, *Grallaria* 54  
 nigrolutea, *Aegithina* 285  
 nigromaculata, *Phlegopsis* 840  
 nigromitratus, *Trochocercus* 735, 769, 812  
 nigropectus, *Eulacestoma* 850  
 nigropectus, *Bias* 839  
 nigropileus, *Turdus* 407, 453  
 nigrorum, *Stachyris* 847  
 nigrorum, *Turdus* 407, 454  
 nigrorufa, *Crateroscelis* 546, 547, 643, 724  
 nigrorufa, *Hirundo* 844  
 nigrorufa, *Ochromela* 674\*, 737, 741, 786  
 Nilaus 287, 288  
 — a. afer 291, 307  
 — — brubru 291, 308  
 — — cameronensis 291, 307  
 — — erlangeri 291, 307  
 — — minor 291, 307  
 — — nigritemporalis 289, 291, 308  
 nilghiriensis, *Anthus* 215, 228  
 nilgiriensis, *Saxicola* 433



- nilotica, Calamocichla 572, 665  
 nilotica, Gelochelidon 135  
 niloticus, Lanius 305, 319  
 Niltava 262, 283, 329, 366, 369, 555, 735, 744, 762  
 — davidi 849  
 — fastuosa 792  
 — grandis 369, 383, 395, 734, 747  
 — — grandis 737, 747, 792  
 — macgrigoriae 743  
 — — macgrigoriae 737, 747, 792  
 — — signata 747, 792  
 — sundara 373 (als Muscicapa), 734, 744, 748, 764  
 — — sundara 737, 747, 792  
 — — whistleri 747, 792  
 nipalensis, Actinodura 847  
 nipalensis, Alceippe 381, 465, 467, 489, 490, 537, 538  
 nipalensis, Brachypteryx 369, 412, 740, 745  
 nipalensis, Coracina 231, 232, 242  
 nipalensis, Cutia 847  
 nipalensis, Delichon 203  
 nipalensis, Lanius 301, 316  
 nipalensis, Paradoxornis 467, 495, 543  
 nipalensis, Pitta 59—61, 62, 65  
 nipalensis, Prunella 360  
 nipalensis, Troglodytes 344  
 nipalensis, Turdoides 480, 518  
 nisoria, Sylvia 287, 290, 300, 324, 546, 548, 551, 552, 571, 574, 581, 584—586, 610\*, 633, 671  
 nitens, Phainopepla 323, 336\*  
 nitens, Psalidoprocne 185, 190, 204, 205  
 nitens, Trochocercus 735, 769, 812  
 nitida, Monarcha 767, 810  
 nitida, Myiagra 798  
 nitidus, Acanthopneuste 682  
 nitidus, Carpodectes 843  
 nitidus, Orthotomus 547—550, 596, 688  
 nitidus, Phylloscopus 546, 594, 683  
 nivalis, Plectrophenax 471  
 niveicapilla, Cossypha 378, 421  
 niveifrons, Pachycephala 773, 817  
 niveigularis, Tyrannus 94  
 nivosa, Certhilauda 150  
 nivosa, Mirafr 150, 169  
 njombe, Cisticola 550, 553, 604, 693  
 nobilis, Chamaeza 840  
 Nonpasseriformes 3  
 noomei, Pycnonotus 255, 274  
 normani, Colluricincla 780, 822  
 Nothocercus 382  
 — bonapartei frantzii 348  
 Notiochelidon c. cyanoleuca  
 — — patagonica 184, 193  
 — flavipes 844  
 — m. murina 193  
 — pileata 184, 193  
 Notodola 382, 383, 426  
 nouhuysi, Sericornis 552, 644, 645, 725  
 novacapitalis, Scytalopus 841  
 novaeguineae, Pitta 61, 65  
 novae-hiberniae, Pitta 63, 65  
 novaehollandiae, Coracina 231, 232, 233, 242  
 novaehollandiae, Menura 142  
 novaeseelandiae, Anthus 205, 210, 211, 212, 213, 223—226  
 novaeseelandiae, Finschia 650, 732  
 nubica, Galerida 159, 176  
 nubicus, Lanius 299, 303, 305, 319, 774, 776  
 nuchalis, Campylorhynchus 330, 335, 336\*  
 nuchalis, Cisticola 550, 607, 695  
 nuchalis, Garrulax 484, 526  
 nuchalis, Grallaria 44, 54  
 nuchalis, Pomatorhinus 507  
 Nucifraga 408  
 nudiceps, Gymnocichla 840  
 nudicollis, Procnias 134, 139  
 nudigenis, Turdus 367, 407, 459, 460  
 nudigula, Pachycephala 850  
 nugator, Myiarchus 102  
 Nuttallornis 71, 79  
 — borealis 79, 103  
 — mesoleucus 79, 104  
 nuttingi, Myiarchus 841  
 nyansae, Cisticola 551, 605, 606, 694  
 nyansae, Platysteira 765, 808  
 nyasa, Cisticola 547, 549, 550, 600, 689  
 nyassae, Anthus 213, 227  
 nyassae, Bradypterus 550, 559, 657  
 Nyctidromus albigollis 133  
 nyikensis, Melanornis 735, 738, 784  
 nympa, Pitta 60, 64  
 oatesi, Pitta 62, 65  
 oatesi, Spelaeornis 512  
 oaxacae, Thryothorus 342  
 obbiensis, Calandrella 844  
 oberholseri (als wrightii), Empidonax 70, 79, 105

- oberholseri, Hypothymis **770**, 813  
 oberholseri, Toxostoma 357  
 oberi, Dysithamnus 48  
 oberi, Myiarchus 102  
 oberlaenderi, Zoothera 847  
 obidensis, Dysithamnus 48  
 obiensis, Pachycephala 773, **776**, 819  
 oblitus, Turdus 461  
 obscura, Elaenia 116  
 obscura, Leptopoecile 547, **637**, 718  
 obscura, Luscinia 846  
 obscura, Myrmotherula 839  
 obscura, Pipra 830  
 obscura, Polioptila 652  
 obscura, Prinia **622**, 705  
 obscura, Psalidoprocne 204  
 obscurata, Stachyris **477**, 514  
 obscuratus, Phylloscopus 682  
 obscurior, Pachycephala 737, 773, **778**, 821  
 obscurus, Empidonax 105  
 obscurus, Hemipus 240, 247  
 obscurus, Myadestes 429  
 obscurus, Phaeornis **402**, 446  
 obscurus, Pomatorhinus 506  
 obscurus, Pyrocephalus **76**, 93  
 obscurus, Regulus 547, **636**, 718  
 obscurus, Scytalopus 58  
 obscurus, Taraba 33, **35**, 45  
 obscurus, Turdus **408**, 455  
 obscurus, Tyrannus **77**, 94  
 obsoleta, Cranioleuca 27  
 obsoleta, Ptyonoprogne 185, 188, 196, 197  
 (hier für fuligula)  
 obsoletum, Campptostoma 118  
 obsoletus, Hemitriccus 842  
 obsoletus, Salpinctes **330**, 335  
 obsoletus, Xiphorhynchus 825  
 occidentalis, Catharus 363, **403**, 447  
 occidentalis, Chlorocichla **257**, 275  
 occidentalis, Eremophila 182  
 occidentalis, Garrulax 527  
 occidentalis, Myadestes **429**  
 occidentalis, Myrmeciza **41**, 51  
 occidentalis, Pachycephala 773, **776**, 819  
 occidentalis, Pomatorhinus 507  
 occidentalis, Prunella 361  
 occidentalis, Pteruthius **486**, 533  
 occidentalis, Pyroderus **133**, 139  
 occidentalis, Sialia 427  
 occidentalis, Smicrornis **647**, 729  
 occidentalis, Thamnomanes 839  
 occidentalis, Troglodytes 344  
 occidentalis, Tyrannus 95  
 occipitalis, Hypothymis **770**, 803  
 occipitalis, Ixulus 493 (als Iuxulus), 540, 541  
 occipitalis, Phylloscopus 546, **594**, 683  
 occipitalis, Urocissa 499  
 occipitalis, Yuhina 540, 848  
 oceanica, Myiagra 734, 754\*, **755**, 757, 798  
 ocellatum, Toxostoma **351**, 356  
 ocellatus, Garrulax 464, **483**, 527  
 ocellatus, Xiphorhynchus 837  
 Ochtorhynchus 15  
 — certhioides 8  
 — — certhioides **11**, 20  
 — — estebani **11**, 20  
 — — luscini **11**, 15, 20  
 — harterti 837  
 — ruficaudus 837  
 ochotensis, Locustella 547, 548, 552, **563**, 660  
 ochraceiceps, Pomatorhinus 508  
 ochraceiventris, Grallaria 827  
 ochraceiventris, Myiophobus 841  
 ochraceus, Contopus 841  
 ochraceus, Criniger **261**, 277  
 ochrocar, Sylvieta **632**, 714  
 ochrocephala, Mohoua 548, **650**, 732  
 ochrocephalus, Trachycomus 251, 265  
 ochrolaemus, Automolus 31  
 ochroleuca, Grallaria 840  
 ochroleucus, Hyllopezus 840  
 ochromalus, Eurylaimus **4**, 6  
 Ochromela 735  
 — nigrorufa 674\*, 737, **741**, 786  
 ochropyga, Drymophila **39**, (errore ochropygia) 50  
 ochruros, Phoenicurus 184, 362, 368, 373, **380**, 425  
 Ochthoeca 69, 70, 71  
 — cinnamomeiventris 90  
 — diadema **75**  
 — — diadema 90  
 — — gratiosa 90  
 — frontalis 841  
 — f. fumicolor 90  
 — gratiosa **75**  
 — leucophrys **114**, 841  
 — oe. oenanthoides 90  
 — piurae 841  
 — pulchella 841  
 — rufipectoralis 841  
 — superciliosa 90  
 Ochthornis littoralis 841  
 ocreata, Fraseria 292, **739**, 784

- ocularia, *Apalis* 617  
 ocularia, *Drymoeca* 618  
 ocularis, *Motacilla* 221  
 ocularis, *Prunella* 846  
 ocularius, *Ploceus* 296  
 ocularius, *Prinia* 548, 610\*, 618, 702  
 ocularius, *Priniops* 618, 702  
*Odontorchilus branickii* 846  
   — *cinereus* 846  
*oedinemus*, *Burhinus* 125  
*oedicus*, *Catharus* 448  
*oemodium*, *Conostoma* 495 (als *aemodium*), 542  
*oenanthe*, *Oenanthe* 184, 363, 368, 373, 390, 391, 435, 436, 833, 834  
*Oenanthe* 364, 366, 386, 390, 392, 394, 430  
   — *alboniger* 392, 438  
   — *bifasciata* 364, 389, 390, 435  
   — *bottae* 390  
   — *frenata* 435  
   — *capistrata* 366, 391, 437  
   — *deserti atrogularis* 391, 436  
   — *deserti* 390, 436  
   — *homochroa* 390, 436  
   — *oreophila* 391, 436  
   — *finschii barnesi* 391, 437  
   — *finschii* 391, 436  
   — *libanotica* 436  
   — *hispanica* 387, 390  
   — *hispanica* 391, 436  
   — *melanoleuca* 366, 368, 391, 436, 743  
   — *stapazina* 391  
   — *isabellina* 363, 368, 373, 390, 435  
   — *leucomela* 438  
   — *leucopyga* 366  
   — *aegra* 392, 438  
   — *leucopyga* 392, 438  
   — *leucura* 288, 366, 387, 391, 403  
   — *leucura* 392, 438  
   — *syenitica* 392, 438  
   — *lugens halophila* 391, 437  
   — *lugens* 391, 437  
   — *persica* 391, 437  
   — *sarudnyi* 437  
   — *variei* 437  
   — *moesta* 392  
   — *moesta* 439  
   — *monacha* 391, 437  
   — *monticola* 368  
   — *griseiceps* 438  
   — *monticola* 392, 438  
   — *oenanthe* 184, 363, 373, 390, 391  
   — *leucorhoa* 368, 390, 435  
*Oenanthe oenanthe oenanthe* 368, 390, 435  
   — *phillipsi* 436, 833  
   — *schioeleri* 390, 435  
   — *seebohmi* 390, 436  
   — *opistholeuca* 391, 392, 437  
   — *picata* 366, 391, 392, 437  
   — *pileata* 363, 373  
   — *livingstonii* 392, 439  
   — *pileata* 392, 439  
   — *pleschanka* 366, 392  
   — *cyprica* 392, 438  
   — *hendersoni* 438  
   — *melanotis* 392, 438  
   — *morio* 392  
   — *pleschanka* 392, 438  
   — *xanthopyrmyna chrysopygia* 366, 390, 435  
   — *kingi* 390, 435  
*oenanthoides*, *Ochthoeca* 90  
*ogawae*, *Hypsipetes* 279  
*oglei*, *Stachyris* 477, 514  
*ogowensis*, *Bleda* 276  
*Ohrenlerche* 162  
*Olbiorchilus* 328  
*Olcyornis olivaceus poliogenys* 791  
*oleaginea*, *Pipromorpha* 73, 96\*, 119, 120, 829  
*oleaginea*, *Psalidoprocne* 844  
*oleaginea*, *Syndactyla* 8, 9, 15, 30  
*oleaginea*, *Xenotistes* 15  
*oliga*, *Dendrobiastes* 734, 742, 787  
*Oligura* 554, 653  
   — *castaneocoronata* 549  
   — *castaneocoronata* 555, 654  
*olivacea*, *Camaroptera* 548, 630, 712  
*olivacea*, *Chamaeza* 43, 53  
*olivacea*, *Gerygone* 647, 649, 729  
*olivacea*, *Pachycephala* 773, 817  
*olivacea*, *Prinia* 549, 623, 706  
*olivacea*, *Regulus s. olivaceus*  
*olivaceofuscus*, *Turdus* 847  
*olivaceum*, *Oncostoma* 110  
*olivaceum*, *Pellorneum* 469, 501  
*olivaceum*, *Criniger* (s. *ndussumiensis*) 261, 277  
*olivaceus*, *Hypsipetes* 263, 279  
*olivaceus*, *Mionectes* 73, 119  
*olivaceus*, *Olcyornis* 791  
*olivaceus*, *Phylloscopus* 848  
*olivaceus*, *Pomatorhinus* 507  
*olivaceus*, *Psophodes* 467, 496\*, 500  
*olivaceus*, *Regulus* 548 (als *olivacea*), 634, 635, 717  
*olivaceus*, *Rhynchocyclus* 72, 82, 109

- olivaceus, *Rhinomyias* 735, **747**, 792  
 olivaceus, *Schiffornis* 830  
 olivaceus, *Teleophorus* **295**, 296, 313  
 olivaceus, *Turdus* 401\*, **405**, 407, 449, 450  
 olivascens, *Gymnopathys* **43**, 53  
 olivascens, *Muscicapa* 849  
 olivascens, *Myiarchus* **79**, 103  
 olivater, *Turdus* 847  
 olivea, *Tesia* 848  
 olivetorum, *Hippolais* 551, **575**, 667  
 omalura, *Cisticola* **613**, 698  
 omissa, *Synallaxis* 26  
*Oncostoma* 70  
 — *cinereigulare* **83**  
 — — *cinereigulare* 110  
 — — *olivaceum* 110  
*Onychorhynchus* 69, 70, **81**  
 — *coronatus* 72, **81**  
 — — *coronatus* 108  
 — *mexicanus* 71, 72, **81**  
 — — *fraterculus* 108, 829  
 — — *mexicanus* 108  
 — *swainsoni* 39, 42, 72, **81**, 83, 108  
*opaca*, *Hippolais* 550, 575, **576**, 667  
*Ophrydornis* 477, 515  
*Ophrydornis magnirostris* 473  
*ophthalmicus*, *Pogonotriccus* 96\*, 112  
*opistherythra*, *Rhipidura* 849  
*opistholeuca*, *Oenanthe* **391**, 392, 437  
*optata*, *Pachycephala* 777, 821  
*orbitalis*, *Pogonotriccus* **842**  
*orbitalis*, *Sylvia* 548, **588**, 676  
*orbitatum*, *Idioptilon* 71, **83**, 84, 111  
*orbitatus*, *Euscarthmornis* 71  
*orbitatus*, *Euscarthmus* 83, 84  
*orcas*, *Picathartes* 498, **499**, 544  
*Orchilus* 71, **83**, 111, 112  
*oreas*, *Lessonia* 90  
*Oreicola* 363, 366, **388**, 433, 434  
 — *jerdoni* 363, 433  
 — *timorensis* 849  
*orenocensis*, *Knipolegus* 841  
*orenocensis*, *Pyroderus* **133**, 139  
*Oreocichla* 444  
*Oreocincla* **398**, 399, 444  
 — *mollissima simlaensis* 834  
*Oreocorys* (errore *Orocorys*) 205, **217**  
*Oreoica* 287, 733, 772  
 — *cristata* 402, 817  
 — *gutturalis* 735  
 — — *gutturalis* 754\*, **772**, 817  
 — — *pallascens* **772**, 817  
*Oreophila* (für *Oreicola*) 389  
*oreophila*, *Cisticola* 549, **606**, 695  
*oreophila*, *Oenanthe* **391**, 436  
*Oreophylax moreirae* 838  
*Oreopneuste* 546, 680  
*Oreoscoptes* 348  
 — *montanus* 336\*, **350**, 356, 399  
*Oreoscopus gutturalis* **546**, **645**, 725  
*Oreotriccus griseocapillus* 843  
 — *plumbeiceps* 842  
*oriens*, *Erythropygia* 414  
*orientalis*, *Acrocephalus* 549, 567, **571**, 572, 664  
*orientalis*, *Batis* **764**, 807, 836  
*orientalis*, *Cettia* **558**, 656  
*orientalis*, *Melocichla* 551, **574**, 667  
*orientalis*, *Myioparus* **752**, 796  
*orientalis*, *Phyllastrephus* 275  
*orientalis*, *Phylloscopus* **547**, **592**, 679  
*orientalis*, *Pogonocichla* **372**, 415  
*orientalis*, *Psolidoprocne* 185, 186, **190**, 204  
*orientalis*, *Tchagra* 289, **293**, 309  
*orientalis*, *Turdoides* 521  
*Origma solitaria* 546, **642**, 723  
*Origmella* 642  
 — *rubricata* 723  
*orinus*, *Acrocephalus* 848  
*Oriolia bernieri* 845  
*Orioliden* 282  
*oriolus*, *Oriolus* 332, 402, 484, 772, 779, 783  
*Oriolus* 4, 60, 772  
 — *oriolus* 332, 402, 484, 772, 779, 783  
*orleansi*, *Bradornis* **739**, 785  
*ornata*, *Myrmotherula* 839  
*ornatus*, *Cephalopterus* **97\***, **134**, 139  
*ornatus*, *Myiotriccus* 841  
*Ornithion* 71, **86**  
 — *cinerascens* 118  
 — *pusillum* 118  
*Ornithion brunneicapillum* 843  
 — *inermis* 843  
 — *semiflavum* 843  
*Orochelidon* 193  
*Orocorys* s. *Oreocorys*  
*orostruthus*, *Modulatrix* 845  
*orostruthus*, *Phyllastrephus* 845  
*orpheanum*, *Parisoma* **633**, 715  
*orpheus*, *Mimus* 353  
*orpheus*, *Pachycephala* 850  
*Orthonychinae* 463, **467**  
*Orthonyx* 463, 464  
 — *spaldingii* **467**, 500  
 — *temminckii* **467**  
 — *dorsalis* 500

- Orthonyx temminckii temminckii* 496\*, 500  
*orthonyx*, *Acropternis* 841  
*Orthotomus* 551, 577, 597—599, 622, 689, 848  
 — *atrigrularis* 688  
 — *a. atrogularis* 547, 550, 596, 688  
 — *chloronotus* 547, 597, 688  
 — *derbianus* 597, 688  
 — *frontalis* 547, 553, 597, 688  
 — *nitidus* 547—550, 596, 688  
 — *cinereiceps* 848  
 — *nigriceps* 848  
 — *r. ruficeps* 688  
 — *samarensis* 848  
 — *sepium* 613  
 — *borneonensis* 597, 610\*, 688  
 — *sepium* 547, 597, 689  
 — *sericeus hesperius* 597, 688  
 — *ruficeps* 550, 688 (als *r. r.*)  
 — *sutorius* 547, 548, 596, 597  
 — *edela* 596, 597, 688  
 — *guzurata* 553, 596, 687  
 — *longicauda* 550, 596, 688  
 — *maculicollis* 688  
 — *patia* 596, 687  
 — *sutorius* 549, 550, 596, 687  
*ortleppi*, *Prinia* 617, 702  
*Ortygocichla* 545  
 — *rubiginosa* 548, 552, 581, 670  
*oscillans*, *Rhinomyias* 849  
*osculans*, *Misocallus* 641  
*oseulans*, *Sericornis* 644, 724, 725  
*osmastonii*, *Urosphena* 547, 555, 556, 654  
*Ostbrachpieper* (*Anthus godlewskii*) 211  
*Otocompsa* 249, 253, 255, 266  
*Otocoris* 161, 181  
*Otocorys* 181  
*Otomela* 315  
*ottonis*, *Asthenes* 838  
*ourovang*, *Hypsipetes* 279  
*oustaleti*, *Cinclodes* 21  
*oustaleti*, *Phylloscartes* 842  
*ovamboensis*, *Erythropgyia* 413  
*oweni*, *Amytornis* 639, 721  
*oweni*, *Megalurus* 580  
*Oxylabes* 463, 465, 476, 495  
 — *madagascariensis* 476, 494, 541  
*Oxynotus rufiventer* 234, 243  
*Oxyruncidae* 843  
*Oxyruncinae* 69  
*Oxyruncus* 69  
*Oxyruncus cristatus* 843  
*Oxyura* 482  
*pabsti*, *Cinclodes* 825  
*Pachycare flavogrisea* 736  
 — *subpallida* 772, 817  
*Pachycephala* 287, 733—735, 772, 775  
 — *aurea* 850  
 — *caledonica* 850  
 — *cinerea s. grisola*  
 — *flavifrons* 773, 778, 821  
 — *grisola butaloides* 306 (als *cinerea b.*), 773, 774, 775, 818  
 — *grisola* 737, 774, 818  
 — *homeyeri* 773, 774, 818  
 — *vandepolli* 775, 818  
 — *gutturialis* 819  
 — *hyperythra reichenowi* 736, 773, 774, 775, 818  
 — *salvadorii* 818  
 — *hypoxantha* 850  
 — *implicata* 850  
 — *inornata* 819  
 — *inornata* 754\*, 773, 818  
 — *gilbertii* 773, 818  
 — *jacquinoti* 777, 820  
 — *l. lanioides* 773, 778, 821  
 — *lorentzi* 850  
 — *meyeri* 850  
 — *modesta* 850  
 — *nudigula* 850  
 — *olivacea* 773  
 — *macphersiana* 773, 817  
 — *olivacea* 773, 817  
 — *orpheus* 850  
 — *pectoralis* 736, 775  
 — *chlorura* 298\*, 736, 773, 820  
 — *cucullata* 773, 774, 777, 820  
 — *dahli* 306, 773, 776, 820  
 — *fuliginosa* 776, 819  
 — *glaucura* 773, 776, 819  
 — *graeffii* 777, 820, 821  
 — *hilli* 776, 820  
 — *javana* 775, 819  
 — *kandavensis* 773, 777, 778, 820  
 — *melanops* 735, 773, 777, 820  
 — *melanura* 754\*, 773, 776, 820  
 — *obiensis* 773, 776, 819  
 — *occidentalis* 773, 776, 819  
 — *optata* 777, 821  
 — *pectoralis* 773, 776, 819  
 — *robusta* 820  
 — *rosseliana* 735, 773, 777, 820  
 — *spinicauda* 773, 776, 820  
 — *torquata* 736, 773, 777, 820, 821

*Pachycephala pectoralis violetae* **776**, 820  
 — — *vitiensis* 777, 820  
 — — *xanthoprocta* 293, 773, **776**, 819  
 — — *youngi* **776**, 819  
 — *phaionota* 850  
 — *philippinensis* 736  
 — — *philippinensis* 773, **774**, 818  
 — *raveni* 850  
 — *rufinucha* 773, 775  
 — — *gamblei* **773**, 817  
 — — *lochmia* 775  
 — — *niveifrons* **773**, 817  
 — *rufiventris* 736  
 — — *dulcior* 754\*, **778**, 821  
 — — *falcata* 773, 776, **778**, 821  
 — — *rufiventris* 773, **778**, 821  
 — — *xanthetrea* 773, **778**, 821  
 — *rufogularis* **773**, 817  
 — *schlegelii* 773  
 — — *obscurior* 737, 773, **778**, 821  
 — *simplex* 737  
 — — *griseiceps* 819  
 — — *peninsulae* 773, **775**  
 — — *simplex* 773, **775**, 819  
 — *soror bartoni* 773, **775**, 818  
 — — *klossi* 735, 737, 773, **774**, 775, 818  
 — *sulfuriventer* 850  
 — *tenebrosa* 850  
 — *torquata* 777 (s. *pectoralis* t.)  
 — *vitiensis* 777 (s. *P. pectoralis* v.)  
*Pachycephalidae* 287, 306  
*Pachycephalinae* 733, **772**  
*pachycephaloides*, *Clytorhynchus* 850  
*Pachycephalopsis* 287, 733, 822  
 — *hattamensis* 849  
 — *poliosoma* 293, 734  
 — — *poliosoma* **762**, 802  
*Pachyramphus* 72, 125, 134, 642  
 — *albogriseus* 844  
 — *castaneus* **131**  
 — — *castaneus* 137  
 — — *intermedius* 137  
 — *cinnamomeus* 844  
 — *major* 844  
 — *marginatus* **132**  
 — — *marginatus* 137  
 — *niger* 137  
 — *polychopterus saturatus* **132**, 137  
 — — *similis* 126, 137  
 — — *spixii* **132**, 137  
 — *polychopterus tristis* 97\*, 126, **132**, 137, 831

*Pachyramphus rufus* 126, **131**, 137  
 — *spodiurus* **131**, 137  
 — *surinamus* 844  
 — *versicolor* 831  
 — — *costaricensis* 831  
 — *viridis* **131**, 132  
 — — *viridis* 137  
*pacifica*, *Lalage* 236, 245  
*pacifica*, *Myrmotherula* 827  
*pacifica*, *Synallaxis* 26  
*pacificus*, *Troglodytes* **333**, 343  
*paena*, *Erythropgia* 368, **371**, 414  
*pagana*, *Elaenia* **85**, 115  
*palaestinae*, *Prinia* **548**, **616**, 701  
*palawanense*, *Malacopteron* 847  
*palawanensis*, *Chloropsis* 845  
*palawanensis*, *Hypsipetes* 845  
*pallasii*, *Catharus* 448  
*pallasii*, *Cinclus* 325, 326, 327  
*pallatangae*, *Elaenia* 842  
*pallescens*, *Campylorhynchus* **329**, 335  
*pallescens*, *Colluricincla* **781**, 823  
*pallescens*, *Corydon* **3**, 6, 96\*  
*pallescens*, *Neopelma* 843  
*pallescens*, *Oreoica* **772**, 817  
*pallescens*, *Prinia* 549, 551, **619**, 621, 702  
*pallescens*, *Pyrrholaemus* 723  
*pallescens*, *Troglodytes* 343  
*palliata*, *Falculea* **320**  
*palliatus*, *Cincludes* 837  
*palliatus*, *Garrulax* 847  
*palliatus*, *Thamnophilus* 34, **36**, 46  
*pallida*, *Acanthiza* 728  
*pallida*, *Aphelocephala* **646**, 728  
*pallida*, *Cranioleuca* 27  
*pallida*, *Galerida* 175  
*pallida*, *Hippolais* 550, 553, 575, **576**, 577, 667, 668  
*pallida*, *Leioptila* 539  
*pallida*, *Lullula* 178  
*pallida*, *Microeca* **752**, 797  
*pallida*, *Molpastes* 267  
*pallida*, *Monarcha* 809  
*pallida*, *Petrochelidon* 202  
*pallida*, *Pitta* **62**, 65  
*pallida*, *Ptyonoprogne* 185, 196  
*pallida*, *Tchagra* 308  
*pallida*, *Upucerthia* 20  
*pallida*, *Yuhina* **494**, 541  
*pallidiceps*, *Bombycilla* **322**  
*pallididorsalis*, *Elaenia* 829

- pallidigula, *Chlorocichla* 272\*, 275  
 pallidior, *Culicicapa* 754\*, 765, 808  
 pallidior, *Hirundinae* 108  
 pallidior, *Neomixis* 476, 512  
 pallidior, *Pnoepyga* 511  
 pallidior, *Tarsiger* 375, 376, 419  
 pallidipes, *Urosphena* 547, 555, 556, 557 (als *Cettia*), 654  
 pallidirostris, *Colluricincla* 822  
 pallidirostris, *Lanius* 303, 318  
 palliditergum, *Batis* 764, 807  
 pallidiventrus, *Anthus* 844  
 pallidiventrus, *Contopus* 79, 104  
 pallidiventrus, *Pipromorpha* 96\*, 120  
 pallidiventrus, *Turdus* 458  
 pallidogularis, *Luscinia* 375, 418  
 pallidus, *Blacicus*, heute *Contopus* 104  
 pallidus, *Bradornis* 386, 734, 735, 737, 739, 740, 785  
 pallidus, *Cettia* 551, 556, 655  
 pallidus, *Criniger* 845  
 pallidus, *Drymodes* 415  
 pallidus, *Eurylaimus* 4, 6  
 pallidus, *Sclerurus* 32  
 pallidus, *Tephrodornis* 241, 248  
 pallidus, *Troglodytes* 344  
 pallidus, *Turdus* 408, 455  
 palpipes, *Cyornis* 735, 737, 746, 792  
 paliseri, *Bradypterus* 548, 561, 659  
 palmeri, *Colluricincla* 779, 822  
 palmeri, *Phaeornis* 847  
 palmeri, *Toxostoma* 351, 356  
 Palmschmätzer 224, 336\*  
 palpebralis, *Schizoeaca* 837  
 palpebrosa, *Gerygone* 553, 647, 648, 729, 731  
 palpebrosa, *Zosterops* 613  
 paludicola, *Acrocephalus* 548, 552, 562\*, 564, 565, 566, 568, 661  
 paludicola, *Cistothorus* 339  
 paludicola, *Riparia* 184, 186, 195  
 palustre, *Pellorneum* 465, 470, 502  
 palustris, *Acrocephalus* 549, 552, 568, 569—572, 584, 587, 590, 662  
 palustris, *Cistothorus* 328, 329, 330, 336\*, 338, 339  
 palustris, *Megalurus* 548, 552, 578, 669  
 palustris, *Parus* 637  
 pammelaina, *Melaenornis* 734, 737, 738, 784  
 panamensis, *Myiarchus* 827, 828  
 panamensis, *Scytalopus* 841  
 panayensis, *Coracina* 844  
 panayensis, *Eumyias* 849  
 pandoo, *Monticola* 367, 395, 441  
 Panurinae 463  
 Panurus 463—465, 498  
 — *biarmicus* 292  
 — — *biarmicus* 467, 495, 497\*, 541  
 — — *ruscicus* 495, 542  
 Panyptila *cayennensis* 331  
 Papageien 14, 42  
 Papageischnabeltimalien 463  
 papuana, *Microeca* 849  
 papuensis, *Coracina* 233, 243, 272\*  
 papuensis, *Megalurus* 580, 669  
 papuensis, *Sericornis* 849  
 papuensis, *Zoothera* 399, 445  
 Paradiesvögel 282, 782, 783  
 Paradisaea 36, 121, 469  
 — *raggiana* 782  
 paradisi, *Terpsiphone* 737, 771, 774, 815, 816  
 paradoxa, *Eugralla* 56, 58  
 Paradoxornis 464, 465, 498  
 — *alphonsianus* 464, 465, 495, 498  
 — — *alphonsianus* 543  
 — *atrosuperciliaris* 495  
 — — *atrosuperciliaris* 543  
 — *conspicillatus* 848  
 —  *davidianus* 848  
 — *flavirostris* 464, 465, 495, 498, 542  
 — *fulvifrons* 848  
 — *gularis* 464, 495  
 — — *gularis* 466, 498, 543  
 — — *transfluvialis* 498, 544  
 — *guttaticollis* 464, 466, 495, 498, 542  
 — *heudei* 464, 465, 498, 544  
 — *nipalensis* 495  
 — — *feae* 543  
 — — *morrisonianus* 543  
 — — *poliotis* 467, 543  
 — *paradoxus* 848  
 — *przewalskii* 848  
 — *ricketti* 848  
 — *ruficeps* 290, 464, 495, 498  
 — — *bakeri* 466, 497\*, 543  
 — — *ruficeps* 466, 498, 543  
 — *ruficollis* (recte *ruficeps*) 466  
 — *unicolor* 848  
 — *webbianus* 381 (als *webbiana*), 464, 465, 495, 498  
 — — *brunneus* 543  
 — — *bulomachus* 542  
 — — *mantaschuricus* 542  
 — — *suffusus* 542  
 — — *webbianus* 542  
 — *zappeyi* 848

- Paradoxornithinae 463, 498  
 paradoxus, Paradoxornis 848  
 paraensis, Automolus 15  
 paraensis, Thamnophilus 47  
 paraguayae, Furnarius 21  
 parca, Pipromorpha 829  
 pardalotus, Xiphorhynchus 9, 17  
 pardus, Campylorhynchus 330, 335, 336\*  
 parens, Vitis 849  
 pareola, Chiroxiphia 123, 124, 128  
 pariae, Leptopogon 119  
 Paridae 468, 545, 634, 637, 650  
 Pariden 83  
 Parisoma 545, 751, 752, 796  
 — b. boehmi 548 (böhmi), 634, 716  
 — somalicum 835, 836  
 — buryi 849  
 — layardi 548, 553  
 — — aridicola 633, 634, 716  
 — — layardi 633, 716  
 — — subsolana 633, 634, 716  
 — lugens jacksoni 548, 634, 716  
 — subcaeruleum 633  
 — — cinerascens 548, 552, 633, 615  
 — — orpheum 633, 715  
 — — subcaeruleum 548, 611\*, 633, 715  
 parkmanii, Troglodytes 333, 345  
 parnaguae, Megaxenops 839  
 Paroaria 163  
 Parophasma 463  
 — galinieri 848  
 Parotia lawesi 782  
 parsonsi, Calamanthus 641, 722  
 parsonsi, Hirundo 199  
 Parulidae 369, 574  
 Paruliden 74, 191  
 parulus, Spizitoris 113  
 Parus 191, 238, 331, 332, 475, 591, 593, 615,  
 626, 629, 632, 635, 637—639, 647, 649,  
 743, 770  
 — cristatus 637, 645  
 — major 188, 476, 597, 607, 633, 760, 770  
 — palustris 637  
 parva, Calamocichla 572, 665  
 parva, Ficedula 581, 616, 735, 737, 741, 743,  
 748, 788, 789  
 parvirostris, Colorhamphus 71, 85, 114  
 parvirostris, Coracina 232, 242  
 parvirostris, Elaenia 115  
 parvissima, Colluricincla 780, 822  
 parvula, Colluricincla 736, 780, 822  
 parvula, Coracina 844  
 parvus, Anthus 217, 225\*, 230  
 parvus, Coryphocircus 78, 99  
 parvus, Tyranniscus 118  
 pasadenensis, Toxostoma 357  
 pasiphae, Sylvia 587, 673  
 Passer 122, 150, 163, 208, 210—212, 214, 216,  
 217, 370, 563  
 — domesticus 213, 256, 287, 288, 290, 587  
 — montanus 124, 150, 215, 239, 479, 565,  
 569, 646  
 Passerella 215  
 Passeriformes 3—(8), 84  
 passerina, Mirafr 145, 148, 165  
 passerinus, Cacomantis 515  
 patae, Certhilauda 169  
 patagonica, Asthenes 28  
 patagonica, Notiochelidon 184, 193  
 patagonicus, Cinclodes 20, 21  
 patagonicus, Mimus 355  
 patagonicus, Spizitoris 113  
 patia, Orthotomus 596, 687  
 patkaicus Garrulax 466, 523  
 patriciae, Motacilla 207, 220  
 paucalensis, Melanopareia 56  
 pauciguttatus, Turdus 367, 405, 451  
 paulistum (us errore), Idioptilon 111  
 paulistus, Phylloscartes 842  
 paulucci, Sylvia 585, 672  
 pavoninus, Dromococcyx 41  
 pectardens, Luscinia 418  
 pectoralis, Aphelocephala 849  
 pectoralis, Coracina 234, 243  
 pectoralis, Garrulax 465, 466, 482, 483, 525  
 pectoralis, Glyphorhynchus 825  
 pectoralis, Habrura 84, 113  
 pectoralis, Herpsilochmus 839  
 pectoralis, Luscinia 368, 375, 418, 833, 834  
 pectoralis, Pachycephala 293, 298, 306,  
 735, 736, 754\*, 773—775, 776, 777,  
 819—821  
 pectoralis, Prinia 548, 549, 610\*, 618, 702  
 pectoralis (Name Synonym), Prinia 625, 707  
 pectoralis, Rhinomyias 792  
 pectoralis, Rhipidura 804  
 Pedilorhynchus 751, 796  
 peguensis, Pycnonotus 252, 266  
 pekinensis, Alauda 161, 179  
 pekinensis, Rhopophilus 549, 561, 659  
 pelicius gutturalis 313  
 pelios, Turdus 407, 449  
 Pellorneum 215, 463—465, 470, 503, 555  
 — albiventris 466, 469  
 — — albiventris 470, 496\*, 503  
 — — cinnamomeum 470, 503



- Pellorneum albiventre* ignotum 190, 352, 470, 503  
 — *capistratum* 465, 471, 479, 487  
 — *capistratoides* 470  
 — *capistratum* 470, 503  
 — *morrelli* 470, 503  
 — *nigrocapitatum* 470, 502  
 — *fuscocapillum* 465  
 — — *babaulti* 470, 502  
 — *fuscocapillum* 470, 502  
 — *scortillum* 470, 502  
 — *i. ignotum* 503  
 — *palustre* 465, 470, 502  
 — *ruficeps* 465, 470  
 — — *granti* 501  
 — — *jonesi* 501  
 — — *mandellii* 469, 470, 502  
 — — *minor* (recte *minus*) 469, 502  
 — *olivaceum* 469, 501  
 — — *punctatum* 466, 501  
 — *ruficeps* 469, 496\*, 501  
 — *subochraceum* 469, 502  
 — — *victoriae* 469, 502  
*peltata*, *Platysteira* 735, 737, 765, 808  
*Peltops* 735  
 — *blainvillii* 737, 757, 799  
 — *montanus* 849  
*pelvicus*, *Tephrodornis* 240, 247  
*pelzelni*, *Elaenia* 842  
*pelzelni*, *Myiarchus* 102  
*pelzelni*, *Myrmeciza* 840  
*pelzelni*, *Pseudotriccus* 842  
*pelzelni*, *Rhipidura* 805  
*penardi*, *Todirostrum* 82, 110, 829  
*Peneoenanthe* 802  
*Peneothello* 761  
 — *bimaculatus* 849  
 — *cryptoleucus* 849  
 — *cyaneus* 735, 736  
 — — *subcyaneus* 760, 802  
 — *sigillatus* 849  
*penicillata*, *Alauda*, errore pro *Eremophila*, 180  
*penicillata*, *Eremophila* 162, 163, 180  
*penicillatus*, *Pycnonotus* 254, 270  
*peninsulae*, *Contopus* 104  
*peninsulae*, *Pachycephala* 773, 775  
*pennsylvanicus*, *Anthus* 229  
*Pentholaea* 389, 434  
*Pentoceryx* s. *sonneratii* 514  
*peracensis*, *Alcippe* 537  
*perencara*, *Culicicapa* 766, 808  
*Pernostola caurensis* 840  
*Pernostola leucostigma* 840  
 — *lophotes* 840  
 — *macrolopha* 840  
 — *rufifrons* 33  
 — — *rufifrons* 41, 51  
 — *schistacea* 840  
*peregrinus*, *Pericrocotus* 231, 237, 238, 239, 246  
*perennia*, *Cisticola* 546, 547, 549, 599, 612, 697  
*Pericrocotus* 236, 238  
 — *brevirostris* 237, 239, 246, 845  
 — — *brevirostris* 239, 246  
 — *cinereus* 237, 245  
 — *cinnamomeus* 240  
 — — *cinnamomeus* 238, 245, 246  
 — — *igneus* 238, 246  
 — — *iredalei* 238, 246  
 — — *malabaricus* 238, 245  
 — — *peregrinus* (= *subsp.*) 231, 238  
 — *saturatus* 238 (sub *peregrinus*), 239, 246  
 — — *vividus* 238, 246  
 — *divaricatus* 236—238  
 — — *divaricatus* 237, 245  
 — *erythropygius* 236, 237, 240  
 — — *albifrons* 239, 246  
 — — *erythropygius* 238, 239, 246, 272\*  
 — *ethologus* *favillaceus* 231, 239, 246  
 — *favillacens* 231 (s. *ethologus* f.)  
 — *flammeus* 238  
 — — *elegans* 238, 247  
 — — *exul* 239  
 — — *flammeus* 231, 238, 247  
 — — *fraterculus* 238  
 — — *semiruber* 238, 247  
 — — *siebersi* 238, 239, 247  
 — — *speciosus* 231, 238, 247  
 — *lansbergei* 845  
 — *miniatus* 246  
 — — *dammermani* 239  
 — — *miniatus* 239  
 — *p. peregrinus* (recte *cinnamomeus* p.) 237  
 — — *saturatus* (recte *cinnamomeus* s.) 238, 239  
 — *roseus* 237  
 — — *cantonensis* 236, 237, 245  
 — — *roseus* 237, 245  
 — *solaris* *griseogularis* 239, 246  
 — — *solaris* 239, 246  
*periophthalma*, *Terpsiphone* 816  
*Perissocephalus tricolor* 844

- Perissotriccus 69, 71  
 — ecaudatus 73, **83**, 112  
 perkeo, Batis 836  
 perlata, Rhipidura 803  
 perlatus, Margarornis **13**, 30  
 perniger, Hypsipetes 281  
 pernix, Myiotheretes 841  
 peronii, Zoothera 847  
 perpulla, Cisticola 547, 549, 550, **606**, 695  
 perrotii, Hylexetastes 837  
 persica, Calandrella 156, **157**, 174  
 persica, Motacilla 221  
 persica, Oenanthe **391**, 437  
 personata, Calandrella 844  
 personata, Gerygone **648**, 729, 731  
 personata, Motacilla 221  
 personata, Rhipidura 850  
 personatus, Arremonops 288  
 personatus, Nesomimus **350**, 355  
 personatus, Pycnonotus 270  
 personus, Turdus 407, 459  
 perspicillata, Grallaria **44**, 54  
 perspicillata, Hymenops 92  
 perspicillata, Tersiphone 814  
 perspicillatum, Trichastoma 847  
 perspicillatus, Garrulax 464, **483**, 523  
 perspicillatus, Sericornis 849  
 pertinax, Contopus **79**, 104  
 peruana, Cinnycerthia 846  
 peruanus, Thryothorus 343  
 peruviana, Conopophaga 840  
 peruviana, Geositta 837  
 peruviana, Grallaricula 840  
 peruviana, Rupicola 133, **135**, 139  
 peruvianus, Leptopogon 73, 119  
 petiti, Psalidoprocne 185, 204  
 Petrochelidon 184  
 — a. albifrons 202  
 — andecola 844  
 — ariel 184, 185, **190**, 191, 203  
 — fluvicola 184, **190**, 203  
 — fuliginosa 832  
 — fulva 185, **190**, 191  
 — — cavitata 203  
 — — coronata 203  
 — — fulva 202  
 — lunifrons 190  
 — — lunifrons 202  
 — nigricans 184, 185, 187, **190**, 191  
 — — nigricans 202  
 — preussi 185, 186, **189**, 190, 202  
 — pyrrhonota 185, **190**, 191  
 — — melanogaster **190**, 202  
 Petrochelidon pyrrhonota minima 202  
 — — pallida 202  
 — — pyrrhonota 202  
 — — tachina 202  
 — rufigula 202  
 — spilodera 185, **190**, 202  
 Petroica 736, 759, 801  
 — archboldi 849  
 — bicolor 736, 748, 759, 802  
 — bivittata 736  
 — — bivittata **757**, 800  
 — cucullata (recte Melanodryas) 369  
 — dannefaerdi **759**, 801  
 — goodenovii 735, **758**, 759, 800  
 — macrocephala 734, 800  
 — — macrocephala **759**, 800  
 — multicolor 735, 758, 759  
 — — boodang **757**, 800  
 — — campbelli **757**, 800  
 — — leggei 800  
 — — multicolor **757**, 758, 800  
 — — pusilla 734, **758**, 800  
 — phoenicea 735, **758**, 759, 800  
 — rhodinogaster 735, **758**, 759, 800  
 — rosea 735, **758**, 759, 800  
 — toitoi **759**, 800  
 Petrophila manilla 441  
 petrosus, Anthus **216**, 229  
 Pflanzenmäher 140  
 Phacelodomus 8, 9, 12, **13**, 14, 125  
 — dendrocolaptoides 837  
 — dorsalis 838  
 — erythrophthalmus ferrugineigula **14**, 15, 29  
 — ruber 8, 29  
 — rufifrons inornatus 29  
 — — rufifrons 29  
 — — sincipitalis **13**, 29  
 — sibilatrix 29  
 — striaticeps 12, 13  
 — — striaticeps 29  
 — striaticollis 8  
 — — striaticollis 29  
 phaea, Chamaea 518  
 phaeicuroides, Hodgsonius 348 (für phoenicuroides), **382**, 426  
 Phaenostictus mcleannani 840  
 phaeonotus, Myiarchus 71, 102  
 phaeocephalus, Criniger 251, **262**, 273  
 phaeocephalus, Myiarchus 841  
 phaeocercus, Mitrephanes 828, 829  
 Phaeomyias 69, 70, 828  
 — leucospodia (als Elaenia) 70, 117

- Phaeomyias murina incomta* 86, 118  
 — — *tumbezana* 118  
 — — *wagae* 118  
*Phaeoprogne* 192  
*Phaeoprogne* s. *Progne*  
*phaeopygoides*, *Turdus* 367, 401\*, 411, 461  
*phaeopygus*, *Turdus* 411, 461  
*Phaeornis o. obscurus* 402, 446  
 — *palmeri* 847  
*Phaeotriccus hudsoni* 841  
 — *poecilocercus* 841  
*phaeopleurus*, *Catharus* 403, 446  
*Phainopepla* 321, 322  
 — *nitens lepida* 323  
 — — *nitens* 323, 336\*  
*Phainoptila* 322  
 — *melanoxantha* 846  
*phaionota*, *Pachycephala* 850  
*Pharomachrus* 44  
*phasianellus*, *Dromococcyx* 34  
*phasianellus*, *Pteropodocys* 242  
*Phasianus* 374  
 — *colchicus* 143  
*phayrei*, *Alcippe* 537  
*phayrei* (als *phayrii*), *Anthocichla* 59 (als *Anthocinclia*), 64  
*phayrei*, *Pomatorhinus* 509  
*Phedina* 184, 185  
 — *borbonica* 188  
 — — *madagascariensis* 187, 196  
 — *brazzae* 188, 191, 196  
*Phibalura* 125, 126, 134  
 — *flavirostris* 126, 136, 236  
*Philemon cockerelli* 469  
*Philentoma pyrrhoptera* 850  
 — *velata caesia* 768, 811  
*Philepitta* 467  
 — *castanea* 67, 67  
 — *jala* 67  
 — *schlegeli* 841  
*Philepittidae* 67, 841  
*philippae*, *Sylvietta* 848  
*philippensis*, *Hypsipetes* 278  
*philippensis*, *Monticola* 395, 441  
*philippensis*, *Pycnonotus* 270  
*philippinensis*, *Cyornis* 737, 746, 791  
*philippinensis*, *Pachycephala* 736, 773, 774, 818  
*philippinus*, *Hypsipetes* 250, 262, 278  
*phillipsi*, *Dumetia* 515  
*phillipsi*, *Oenanthe* 436, 833, 834  
*philomelos*, *Turdus* 135, 143, 288, 293, 294, 296, 350, 362, 364—365, 367, 395, 397, 401\*, 409, 411, 456, 468, 483, 484, 740, 759  
*Philydor* 125, 838  
 — *atricapillus* 13, 30  
 — *dimidiatus*, mit *baeri* 838  
 — *erythrocerus* 838  
 — *erythropterus* 838  
 — *hylobius* 838  
 — *lichtensteini* 838  
 — *pyrrhodes* 838  
 — *ruficaudatus* 838  
 — *rufus columbianus* 31  
 — — *rufus* 31  
*Philydorinae* 10  
*Phlegopsis barringeri* 840  
 — *borbae* 840  
 — *erythroptera* 840  
 — *nigromaculata* 840  
*Phleocryptes* 8, 9, 11, 14, 15, 125  
 — *melanops* 9  
 — — *loaensis* 23  
 — — *melanops* 12, 23, 96\*  
 — — *schoenobaenus* 23  
*phoebe*, *Sayornis* 73, 75, 90  
*phoenicea*, *Campephaga* 231, 236, 245 (als *Lalage*), 272\*, 833  
*phoenicea*, *Lalage*, s. *Campephaga* 245  
*phoenicea*, *Liocichla* 485, 487, 497\*, 532  
*phoenicea*, *Petroica* 735, 758, 759, 800  
*phoeniceum*, *Trochalopteron* 532  
*Phoenicircus carnifex* 843  
 — *nigricollis* 843  
*phoenicomitra*, *Myiophobus* 841  
*phoenicura*, *Rhipidura* 734, 763, 804  
*phoenicuroides*, *Ammomanes* 153, 171  
*phoenicuroides*, *Hodgsonius* 348, 382, 426  
*phoenicuroides*, *Lanius* 300, 315  
*phoenicuroides*, *Phoenicurus* 362 (für *phaenicuroides*)  
*phoenicurus*, *Ammomanes* 152, 153, 170  
*phoenicurus*, *Bessonornis* 421  
*phoenicurus*, *Eremobius* 837  
*phoenicurus*, *Phoenicurus* 8, 184, 359, 362, 368, 374, 375, 380, 381, 382, 387, 425, 480, 742  
*phoenicurus*, *Pseudattila* 843  
*Phoenicurus* 365, 366, 382, 386, 394  
 — *alaschanicus* 846  
 — *auroreus* 362, 364, 368, 380, 381, 382  
 — — *auroreus* 425  
 — — *leucopterus* 425, 426  
 — *caeruleocephalus* 362, 368, 380, 424  
 — *erythrogaster* 362

- Phoenicurus erythrogaster grandis* 382, 400\*, 426  
 — *erythronotus* 362, 364, 380, 424  
 — *frontalis* 362, 364, 380, 381, 382, 425  
 — *hodgsoni* 362, 368, 380, 381, 425  
 — *moussieri* 362, 363, 366, 373, 381, 426  
 — *ochruros* 184, 373  
 — — *gibraltariensis* 362, 368, 380, 425  
 — — *ochruros* 362, 380, 425  
 — — *phoenicuroides* 362, 380, 425  
 — — *rufiventris* 362, 380, 425  
 — — *semirufus* 362, 380, 425  
 — — *tithys* 380, 425  
 — *phoenicurus* 8, 184, 359, 362, 374, 375, 380, 382, 387, 480, 742  
 — — *mesoleucus* 380, 425  
 — — *phoenicurus* 368, 380, 381, 425  
 — — *samamisticus* 380, 425  
 — *schisticeps* 362, 364, 381, 382, 425  
*Pholidornis rushiae* 634  
*Phoneus* 319  
*Phragmaticola* 546, 551, 577, 643  
 — *aedon* 72, 547, 577  
 — — *aedon* 552, 564, 661  
 — — *rufescens* 562\*, 564, 661  
*phragmitis*, *Acrocephalus* 661  
*phryganophila*, *Schoeniophylax* 24  
*phrygia*, *Xanthomyza* 639  
*Phyllanthus* 463  
 — *atripennis* 848  
*Phyllastrephus* 249, 257, 259  
 — *albigularis* 259  
 — — *albigularis* 276  
 — *apperti* 845  
 — *baumanni* 845  
 — *capensis* 258, 275  
 — *cerviniventris* 259, 275  
 — *cinereiceps* 845  
 — *debilis* 845  
 — *fischeri placidus* 250, 259, 276  
 — *flavostriatus alfredi* 259, 275  
 — — *flavostriatus* 259, 275, 577  
 — *fulviventris* 845  
 — *hypochloris* 845  
 — *icterinus tricolor* 250, 259, 276  
 — *lorenzi* 845  
 — *madagascariensis* 260, 641  
 — — *inceleber* 276  
 — — *madagascariensis* 276  
 — *orostruthus* 845  
*Phyllastrephus poensis* 845  
*Phyllastrephus poliocephalus* 845  
 — *scandens acedis* 258, 275  
 — — *orientalis* 275  
 — *strepitans* 845  
 — *tenebrosus* 845  
 — *terrestris* 258  
 — — *terrestris* 275  
 — *xanthophrys* 845  
 — *x. xavieri* 259, 276  
 — *zosterops* 260  
 — — *andapae* 276  
 — — *zosterops* 276  
*Phyllergates* 551, 597, 598  
 — *cucullatus* 550, 553  
 — — *coronatus* 547, 597, 689  
 — — *cucullatus* 547, 597, 689  
*Phyllolais* 628, 710  
*Phyllomyias* 71, 86, 87, 118, 119  
 — *fasciatus* 842  
 — *griseiceps* 842  
 — *scateri* 86  
 — *virescens* 86, 842  
*Phylloscartes* 70  
 — *angustirostris* 112  
 — *chapmani* 842  
 — *difficilis* 842  
 — *nigrifrons* 842  
 — *oustaleti* 842  
 — *paulistus* 842  
 — *roquettei* 842  
 — *superciliaris* 842  
 — *ventralis* 84  
 — — *tucumanus* 84, 112  
 — — *ventralis* 112  
*Phylloscopus* 494, 546, 551, 577, 590, 591, 594, 599, 626, 628, 635, 637, 677, 679, 680, 682, 683—686  
 — *affinis* 376, 546, 547, 553, 592, 593, 680  
 — *amoenus* 848  
 — *armandii* 547  
 — — *armandii* 593, 680  
 — *bonelli* 589, 591, 592  
 — — *bonelli* 553, 592, 610\*, 679  
 — — *orientalis* 547, 592, 679  
 — *borealis* 547  
 — — *borealis* 553 (für *talovka*?), 593  
 — — *kennicotti* 593, 682  
 — — *talovka* 593, 610\*, 681  
 — — *xanthodryas* 547, 593, 682  
 — *cantator* 546, 594, 684  
 — *cebuensis* 848

*Phylloscopus collybita* 476, 488, 492, 494, 548, 577, 591, 597, 613, 625, 631, 636, 637, 643  
 — *abietinus* 591, **592**, 610\*, 678  
 — *brehmii* 547, 591, **592**, 678  
 — *canariensis* **592**, 679  
 — *collybita* 553, **592**, 678  
 — *fortunatus* 679  
 — *fulvescens* **592**, 679  
 — *lorenzii* **592**, 679  
 — *sindianus* 547, **592**, 679  
 — *tristis* **592**, 679  
 — *coronatus* siehe *occipitalis*  
 — *davisoni* 546, **594**, 684  
 — *f. flavo-olivaceus* 684  
 — *fuligiventer* s. *fuscatus*  
 — *fuscatus* 546  
 — *fuligiventer* 547, **593**, 680  
 — *fuscatus* 553, **593**, 680  
 — *griseolus* 547, 553, **593**, 680  
 — *ijimae* 546, **594**, 683  
 — *indicus* 680  
 — *inornatus humei* 547, 553, **593**, 681  
 — *inornatus* 547, 553, **593**, 681  
 — *lugubris* 682  
 — *maculipennis* 848  
 — *magnirostris* 546, **594**, 682  
 — *minor* 678  
 — *neglectus* 547, **592**, 679  
 — *nitidus* 546, **594**, 683  
 — *occipitalis coronatus* 546, **594**, 683  
 — *occipitalis* 546, **594**, 683  
 — *olivaceus* 848  
 — *proregulus* 547, 591, 593  
 — *chloronotus* **593**, 681  
 — *proregulus* **593**, 681  
 — *simlaensis* **593**, 681  
 — *pulcher humei* 547, 591, **593**, 681  
 — *inornatus* 547, 553, **593**, 681  
 — *kangrae* 547, **593**, 681  
 — *pulcher* 547, **593**, 681  
 — *reguloides* 546, **594**, 635  
 — *assamensis* 684  
 — *harterti* 684  
 — *kashmerensis* 553, 683  
 — *reguloides* 683  
 — *ruficapillus minullus* (richtig *Seicercus*) 547  
 — *sibilatrix* 39, 488, 492, 547, 553, 573, 591, **592**, 625, 680  
 — *s. subaffinis* 680  
 — *subviridis* 547, **593**, 681  
 — *superciliosus* 681

*Phylloscopus tenellipes* 546, 553, **594**, 683  
 — *trivirgatus* 546  
 — *guilianetti* 553, **594**, 684  
 — *ricketti* **594**, 684  
 — *sarasinorum* **594**, 684  
 — *trivirgatus* **594**, 684  
 — *trochiloides* 546, 591, **594**, 635, 683  
 — *ludlowi* 682  
 — *obscuratus* 682  
 — *plumbeitarsus* 682  
 — *trochiloides* 682  
 — *viridanus* 553, 682  
 — *trochilus* 547, 548, **591**, 592, 593, 595 bis 597, 643  
 — *acredula* 610\*, 678  
 — *eversmanni* **591**, 678  
 — *fitis* 553, **591**, 678  
 — *trochilus* 553, 678  
 — *tytleri* 546, 547, **592**, 679  
 — *umbrovirens* 548 (recte *Seicercus*)  
 — *xanthoschistos* (recte *Seicercus*) 553  
*Phyllostrophus* 258  
*Phytotoma angustirostris* 140  
 — *raimondii* **140**, 141  
 — *rara* **140**, 141  
 — *rutila* **140**  
 — *rutila* 97\*, 141  
*piaggiae*, *Zoothera* **397**, 443  
*Piaya minuta gracilis* 11  
*Pica* 233, 284, 302, 468, 498  
*pica*, *Copsychus* **379**, 423  
*pica*, *Fluvicola* **75**, 92  
*picaoides*, *Heterophasia* 464, **492**, 539  
*picata*, *Melanodryas* **759**, 801  
*picata*, *Oenanthe* 366, **391**, 392, 437  
*picata*, *Rhipidura* 803  
*Picathartes* 465  
 — *gymnocephalus* **498**, 544  
 — *oreas* 498, **499**, 544  
*Picathartinae* 463  
*picatus*, *Hemipus* **240**, 247  
*Picidae* 9, 13  
*Picolaptes* 17, 18  
*picticollis*, *Garrulax* **482**, 525  
*pictipennis*, *Cisticola* 548—550, 599, **600**, 690  
*pictum*, *Todirostrum* 110  
*picumnus*, *Dendrocolaptes* 16  
*pieus*, *Dendroplex* 15, 17  
*pieus*, *Xiphorhynchus* 9, 10, 15, 17  
*Pieper* 145, 158, **205**, 210, 213—215, 218, 249, 471  
*Piezorhynchus* 766, 767, 810, 811

- Piezorhynchus alecto* 810  
*pilaris*, *Atalotriccus* 842  
*pilaris*, *Turdus* 363, 367, 396, 399, 402, 406, 408, 456  
*pileata*, *Camaroptera* 629, 711  
*pileata*, *Leptasthenura* 837  
*pileata*, *Macronous* s. *pileata*, *Alcippe* 516  
*pileata*, *Monarcha* 850  
*pileata*, *Notiochelidon* 184, 193  
*pileata*, *Oenanthe* 363, 373, 392, 439  
*pileata*, *Timalia* 467, 470, 479, 496\*, 517  
*pileatus*, *Furnarius* 15, 22  
*pileatus*, *Herpsilochmus* 839  
*pileatus*, *Leptopogon* 829  
*pileatus*, *Lophotriccus* 72, 73, 83, 111  
*pileatus*, *Piprites* 843  
*Pinarochroa* 387  
*Pinarocorys* 168  
*Pinarolestes* 733, 768, 778, 822  
— *macrorhynchus* 811  
*Pinarornis* 364  
— *plumosus* 372, 415  
*pinicola*, *Zoothera* 397, 443  
*pinwilli*, *Pomatorhinus* 507  
*Piopia* (*Turnagra*) 783  
*piapiens*, *Cisticola* 550, 605, 606, 694  
*pipra*, *Iodopleura* 843  
*pipra*, *Pipra* 123, 127, 843  
*Pipra* 121  
— *aureola* 69  
— — *aureola* 122, 127  
— *auricapilla* 122, 127  
— *caeruleocapilla* 843  
— *coronata* *velutina* 122, 127  
— *chloromeros* 843  
— *cornuta* 843  
— *erythrocephala* 829  
— — *erythrocephala* 121, 122, 124, 127  
— — *flavissima* 97\*, 121, 122, 127  
— — *rubrocapilla* 122, 127  
— *fasciata* 127  
— *fasciicauda* *scarlatina* 122, 127  
— *i. iris* 122, 127  
— *isidorei* 843  
— *mentalis* *ignifera* 127  
— — *mentalis* 127  
— — *minor* 127  
— *nattereri* 843  
— *obscura* 830  
— *pipra separabilis* 123, 127, 843  
— *serena* 843  
— *vilasboasi* 830  
*Pipras* 96\*, 121
- Pipreola* 125  
— *arcuata* 843  
— *aureopectus* 843  
— *chlorolepidota* 843  
— *formosa* 843  
— *frontalis* 843  
— *intermedia* 843  
— *jucunda* 843  
— *lubomirskii* 843  
— *pulchra* 843  
— *riefferii* 130  
— — *riefferii* 136  
— *whyteleyi* 843  
*Pipridae* 69, 121, 472, 843  
*Piprites* 121  
— *c. chloris* 121, 127  
— *griseiceps* 843  
— *pileatus* 843  
*Pipromorpha* 70, 72, 87  
— *macconnelli* *amazona* 120  
— *oleaginea* 73  
— — *chloronota* 119  
— — *dyscola* 120  
— — *pallidiventris* 96\*, 120  
— — *parca* 829  
— — *wallacei* 119  
— *rufiventris* 120  
*Piranga* 296  
— *ludoviciana* 288  
*Pirol* (*Oriolus oriolus*) 60, 402, 779, 783  
*Pirole* 282, 332  
*pispoletta*, *Calandrella* 174  
*pitangua*, *Megarynchus* 73, 98, 99  
*Pitangus* 69, 70, 78, 79  
— *caudifasciatus* 100  
— *lietor* 71, 73, 77, 78  
— — *lietor* 100  
— *sulphuratus* 62, 71, 78, 79  
— — *bolivianus* 100  
— — *derbianus* 100  
— — *maximiliani* 100  
— — *rufipennis* 78, 100  
— — *sulphuratus* 73, 100, 777  
— — *trinitatis* 73, 100  
*Pithys albifrons* 840 (errore)  
— — *albifrons* 826, 827  
— *castanea* 840  
*Pitohui* 287, 733  
— *cristatus* 850  
— *dichrous* 737, 782, 823  
— *ferrugineus* 735, 737  
— — *clarus* 782, 824

*Pitohui ferrugineus holerythrus* 782  
 — — *leucorhynchus* 782, 823  
 — — *incertus* 840  
 — — *kirhocephalus* 850  
 — — *nigrescens* 735  
 — — *schistaceus* 782, 824  
 — — *tenebrosus* 850  
*Pitta* 59—61, 773, 778  
 — — *anerythra pallida* 62, 65  
 — — *a. angolensis* 59, 61, 65  
 — — — *longipennis* 61, 65  
 — — (") *reichenowi* 61, 65  
 — — *arcuata* 59, 62, 65  
 — — *atricapilla* 65  
 — — *baudi* 841  
 — — *b. brachyura* 60, 64  
 — — *cyanoptera* 60, 64  
 — — *everetti* 60, 64  
 — — *megarhynchua* 60, 64  
 — — *moluccensis* 59, 60, 64  
 — — *nympha* 60, 64  
 — — *vigorsi* 60, 64  
 — — *c. caerulea* 62, 65, 841  
 — — *c. cyanea* 60, 64  
 — — *elliotti* 841  
 — — *erythrogaster celebensis* 63, 65  
 — — *erythrogaster* 59, 62, 65  
 — — *finschi* 62, 65  
 — — *gazellae* 63, 65  
 — — *kuehni* 63, 65  
 — — *mackloti* 59, 63, 65, 96\*  
 — — *novae-hiberniae* 63, 65  
 — — *propinqua* 59, 62, 65  
 — — *rufiventris* 59, 62, 65  
 — — *granatina* 59, 63, 65  
 — — *forsteni* 62, 65  
 — — *venusta* 59, 63, 65  
 — — *gurneyi* 60, 64  
 — — *iris* 61, 64  
 — — *kochi* 841  
 — — *maxima* 62, 65  
 — — *nipalensis* 60  
 — — — *nipalensis* 59, 61, 62, 65  
 — — *oatesi* 62, 65  
 — — *reichenowi* 59  
 — — *schneideri* 841  
 — — *sordida cucullata* 59, 60, 62, 65  
 — — — *javana* 61, 65  
 — — — *forsteni* 62, 65  
 — — *mülleri* 59, 61, 62, 65  
 — — *novae-guineae* 61, 65  
 — — *sordida* 61, 65  
 — — *soror* 841

*Pitta steerei* 841  
 — — *strepitans* 61, 64  
 — — *superba* 62, 65  
 — — *versicolor* 59, 63, 64  
 — — — *simillima* 61, 65  
 — — — *versicolor* 61, 64  
*Pittas* 59, 96\*  
*Pittasoma m. michleri* 826, 827  
 — — *rufopileatum* 840  
*Pittidae* 59, 841  
*Pityriasinae* 287  
*Pityriasis* 289  
 — — *gymnocephala* (als *gymnocephalus*) 306, 319  
*piurae*, *Ochthoeca* 841  
*placabilis*, *Rhipidura* 805  
*placens*, *Elaenia* 85, 117  
*placens*, *Myiopagis* 85, 86, 117  
*placens*, *Poecilodryas* 849  
*placidus*, *Phyllastrephus* 250, 259, 276  
*plagosus*, *Chalcites* 728, 773  
*Planesticus* 410, 458, 462  
*platenae*, *Dendrobiastes* 849  
*plateni*, *Stachyris* 847  
*platensis*, *Cistothorus* 328, 330, 331, 336\*, 338  
*platensis*, *Leptasthenura* 24  
*platensis*, *Troglodytes* 331  
*Platycichla* 364, 365, 402, 458  
 — — *f. flavipes* 404, 449  
 — — — *melanopleura* 367, 404, 449  
 — — — *venezuelensis* 404, 449  
 — — — *xanthoscelus* 404, 449  
 — — *leucops* 847  
*platycircus*, *Turdoides* 480, 481, 496\*, 522  
*Platyparsis aglaiae* 132, 640  
 — — *albiventris* 138  
 — — *latirostris* 138  
 — — *sumichrasti* 138  
 — — *yucatanensis* 138  
 — — *homochrous* 132  
 — — *homochrous* 138  
 — — *minor* 126, 132, 138  
 — — *rufus* 132, 640  
 — — *rufus* 137  
*platyrhynchus*, *Platyrinchus* 841  
*platyrhynchus*, *Myiarchus* 103  
*platyrhynchus*, *Sublegatus* 117  
*Platyrinchus* 69, 70, 71  
 — — *cancrominus* 108  
 — — *coronatus superciliaris* 81, 109  
 — — *flavigularis* 842

- Platyrinchus leucoryphus* 842  
 — *mystaceus* 81  
 — — *cancrominus* 81, 829  
 — — *insularis* 73, 108  
 — — *mystaceus* 108  
 — — *neglectus* 828, 829  
 — *platyrhynchos* 841  
 — *saturatus* 842  
*platyrostris*, *Dendrocolaptes* 837  
*Platysteira* 291, 733, 764, 808  
 — *albifrons* 850  
 — *cyanea* 735  
 — — *cyanea* 765, 808  
 — — *nyansae* 765, 808  
 — *leucopygialis* 808  
 — *peltata* 735  
 — — *cryptoleuca* 765, 808  
 — — *peltata* 737, 765, 808  
 — *torquata* 307, 733  
*Platysteirinae* 733  
*platyura*, *Schoenicola* 561, 659  
*plebejus*, *Turdoides* 464, 465, 480, 481, 496\*, 522  
*plebejus*, *Turdus* 363, 407, 459  
*Plectrophenax nivalis* 471  
*pleschanka*, *Oenanthe* 366, 392, 438  
*plesius*, *Cistothorus* 339  
*pleskei*, *Locustella* 548, 563, 660  
*pleurostictus*, *Thryothorus* 328, 332, 342  
*Ploceidae* 69, 381, 634  
*Ploceiden* 295, 751  
*Ploceus* 187, 395, 477  
 — *cucullatus* 751  
 — *luteolus* 296 (als *luteola*)  
 — *nigricollis* 751  
 — *ocularis* 296  
*plumata*, *Prionops* 289, 290, 307  
*plumbea*, *Polioptila* 652, 653  
*plumbeiceps*, *Idioptilon* 111  
*plumbeiceps*, *Myadestes* 429  
*plumbeiceps*, *Oreotriccus* 842  
*plumbeiceps*, *Terpsiphone* 737, 814  
*plumbeiceps*, *Yuhina* 492, 540  
*plumbeitarsus*, *Phylloscopus* 682  
*plumbeus*, *Myioparus* 736, 751, 752, 796  
*plumbeus*, *Thamnomanes* 839  
*plumbeus*, *Turdus* 401\*, 405, 407, 410, 457  
*plumbiceps*, *Polioptila* 653  
*plumosus*, *Pinarornis* 372, 415  
*plumosus*, *Pycnonotus* 255, 271  
*pluto*, *Myiagra* 734, 755, 757, 798  
*Pnoepyga* 464, 475, 476  
 — *a. albiventer* 467, 475, 511  
*Pnoepyga albiventer pallidior* 511  
 — *pusilla* 555  
 — — *formosana* 511  
 — — *pusilla* 475, 511  
 — — *rufa* 475, 476, 511  
 — *squamata* 511  
*podobe*, *Cercotrichas* 364, 372, 400\*, 415  
*poecilocercus*, *Mecocerculus* 842  
*poecilocercus*, *Phaeotriccus* 841  
*Poecilodryas* 755, 760, 761, 798  
 — *albonotata* 849  
 — *brachyura* 849  
 — *hypoleuca* 849  
 — *placens* 849  
 — *pulverulenta* 735, 736  
 — — *connectens* 761, 762, 802  
 — — *leucura* 761, 802  
 — — *pulverulenta* 737 (als *pulverulentus*)  
 — *superciliosa* 735  
 — — *cerviniventris* 762, 802  
 — — *superciliosa* 762, 802  
*poecilonota*, *Hylophylax* 43, 53  
*poecilopectera*, *Geositta* (als *Geobates*) 837  
*poecilopecter*, *Geobates* 837  
*poecilorhynchus*, *Garrulax* 484  
*poecilosterna*, *Mirafra* 844  
*poecilotis*, *Moupinia* 847  
*poecilotis*, *Pogonotriccus* 842  
*Poecilotriccus* 71  
 — *ruficeps* 83  
 — — *ruficeps* 111  
*poecilurus*, *Knipolegus* 841  
*Poecilurus cande* 838  
 — *kollari* 838  
 — *scutatus* 838  
*poensis*, *Batis* 850  
*poensis*, *Neocossyphus* 846  
*poensis*, *Phyllastrephus* 845  
*Pogonocichla* 364  
 — *stellata johnstoni* 415  
 — — *orientalis* 372, 415  
 — — *stellata* 372, 416  
 — *swynnertoni* 373, 416  
*Pogonotriccus* 70, 84  
 — *eximius* 842  
 — *flaviventris* 842  
 — *gualaquiza* 842  
 — *ophthalmicus* 96\*, 112  
 — *orbitalis* 842  
 — *poecilotis* 842  
 — *venezuelanus* 842



- poiocephala*, *Alcippe* 467 (als *poiocephalus*),  
 489, 490, 537, 555  
*polatzeki*, *Calandrella* 156, 157, 174  
*polatzeki*, *Galerida* 159, 177  
*poliocephala*, *Alethe* 846  
*poliocephala*, *Prionops* 290, 307  
*poliocephala*, *Stachyris* 477, 514  
*poliocephalum*, *Todirostrum* 69, 71, 82, 110, 637  
*poliocephalus*, *Cuculus* 613, 641, 654  
*poliocephalus*, *Malaconotus* 313  
*poliocephalus*, *Phyllastrephus* 845  
*poliocephalus*, *Tolmomyias* 82, 109  
*poliocephalus*, *Turdus* 364, 366, 407, 453, 454  
*poliochlamys*, *Laniarius* 293  
*poliochlamys*, *Malaconotus* 313  
*Poliocichla* 430, 431  
 — *cinerea* 387, 430  
*poliogenys*, *Cyornis* 735, 746, 791  
*poliogenys*, *Ocyornis* 791  
*poliogenys*, *Seicercus* 686  
*poliogyne*, *Melaenornis* 738, 784  
*Poliolais* 712  
*poliolopha*, *Prionops* 291, 307  
*Poliolophus* 249, 254, 270  
*Poliomyias luteola* 788  
*polionotus*, *Catharus* 448  
*poliophrys*, *Alethe* 846  
*poliophrys*, *Synallaxis* 12, 24  
*polioplocamus*, *Turdoides* 521  
*polioptera*, *Coracina* 844  
*polioptera*, *Cossypha* 846  
*Polioptila* 545, 549, 733  
 — *a. albiloris* 653  
 — *albiventris* 653  
 — *bilineata* 653  
 — *caerulea* 554, 653  
 — *amoenissima* 652  
 — *caerulea* 652, 653  
 — *obscura* 652  
 — *d. dumicola* 653  
 — *guianensis* 848  
 — *lactea* 848  
 — *lembeyi* 653  
 — *leucogastra* 653  
 — *melanura abbreviata* 653  
 — *californica* 554, 562\*, 652  
 — *margaritae* 653  
 — *melanura* 652  
 — *plumbea* 653  
 — *atricapilla* 653  
*Polioptila plumbea bilineata* 653  
 — *plumbiceps* 653  
 — *sclateri* 653  
 — *superciliaris* 653  
 — *schistaceigula* 848  
*Polioptilinae* 545  
*poliosoma*, *Pachycephalopsis* 293, 734, 762, 802  
*poliothorax*, *Trichastoma* 847  
*polioxantha*, *Eremomela* 631, 713  
*polleni*, *Xenopirostris* 845  
*pollens*, *Coracina* 844  
*pollux*, *Cercomela* 387, 431  
*polychopterus*, *Pachyramphus* 126, 132, 137, 831  
*polychroa*, *Prinia* 547—550, 600, 618, 622, 623, 624, 705, 706  
*polyglotta*, *Hippolais* 551, 552, 562\*, 575, 667  
*polyglottos*, *Mimus* 348, 353  
*polyglottus*, *Cistothorus* 331, 338  
*polygrammica*, *Lalage* 235, 245  
*polysticta*, *Asthenes* 28  
*Polystictus superciliaris* 842  
*polystictus*, *Xiphorhynchus* 10, 17  
*Pomarea dimidiata* 850  
 — *iphis* 850  
 — *mendozae* 850  
 — *nigra* 850  
 — *whitneyi* 850  
*Pomatorhinus* 464, 473, 474, 477  
 — *erythrogenys austeni* (recte *ochroiceps* a.) 466  
 — *celatus* 506  
 — *erythrocnemis* 506  
 — *erythrogenys* 505  
 — *gravivox* 506  
 — *haringtoni* 466, 505  
 — *imberbis* 506  
 — *mcclellandi* 466 (errore als *Turdinus*), 506  
 — *ferruginosus albogularis* 509  
 — *ferruginosus* 466, 508  
 — *formosus* 509  
 — *phayrei* 509  
 — *horsfieldii horsfieldii* 506  
 — *obscurus* 506  
 — *melanurus* 506  
 — *travancorensis* 506  
 — *h. hypoleucos* 464, 473, 505  
 — *tickelli* 505  
 — *montanus bornensis* 507

- Pomatorhinus montanus montanus* 508  
 — — *occidentalis* 507  
 — — *ochraceiceps austeni* 466 (als *erythro-*  
*genys* a.), 508  
 — — *stenorhynchus* 508  
 — — *ruficollis bakeri* 508  
 — — *godwini* 466, 508  
 — — *musicus* 508  
 — — *ruficollis* 508  
 — — *stridulus* 508  
 — — *schisticeps cryptanthus* 507  
 — — *fastidiosus* (errore auch *fastidiosus*)  
 507  
 — — *leucogaster* 507  
 — — *mearsi* 507  
 — — *nuchalis* 507  
 — — *olivaceus* 507  
 — — *pinwilli* 507  
 — — *ripponi* 507  
 — — *schisticeps* 507  
*Pomatorhynchus* 292, 308  
*Pomatostomus* 72, 464, 465, 473, 474,  
 644  
 — *halli* 847  
 — *ruficeps* 510  
 — *superciliosus ashbyi* 474, 509  
 — — *gilgandra* 509  
 — — *superciliosus* 509  
 — *temporalis* 466, 509  
 — — *intermedius* 496\*, 509  
 — — *rubeculus* 509  
 — — *temporalis* 509  
 — — *tregellasi* 509  
 — — *trivirgatus* 509  
*pomaterianus*, *Tephrodornis* 231, 241,  
 248  
*pondoensis*, *Laniarius* 311  
*pondoensis*, *Prinia* 620, 703  
*pondoensis*, *Turdus* 450  
*Poospiza melanoleuca* 56  
 — *torquata* 75  
*porphyreus*, *Pycnonotus* 271  
*porphyrolaema*, *Apalis* 848  
*Porphyrolaema porphyrolaema* 843  
*porphyrolaema*, *Porphyrolaema* 843  
*portoricensis*, *Mimus* 353  
*portoricensis*, *Turdus* 457  
*Prachtdrosseln* 59  
*praecognita*, *Stachyris* 513  
*praecox*, *Thamnophilus* 839  
*Praedo audax* 841  
*praetermissa*, *Galerida* 159, 177  
*prasina*, *Hylia* 546, 553, 634, 716  
*pratensis*, *Anthus* 205, 211, 213, 215, 216,  
 217, 218, 229, 323, 330  
*praticola*, *Eremophila* 163, 182  
*Pratincola* 431  
*preissi*, *Rhipidura* 805  
*Premnoplex* 10  
 — *b. brunnescens* 30  
 — *tatei* 838  
*Premnornis* 10  
*Premnornis guttuligera* 838  
*pretoriae*, *Monticola* 363, 395, 440  
*pretoriae*, *Ptyonoprogne* 197  
*preussi*, *Petrochelidon* 185, 186, 189, 190,  
 202  
*prevostii*, *Euryceros* 845  
*priesti*, *Bradypterus* 559, 658  
*prigoginei*, *Chlorocichla* 845  
*prillwitzii*, *Pycnonotus* 255, 271  
*Primärsingvögel* 143  
*primrosei*, *Pycnonotus* 268  
*princei*, *Zoothera* 847  
*pringlii*, *Dryoscopus* 845  
*Prinia* 395, 546, 551, 552, 596, 598, 599,  
 612, 616, 617, 620, 623, 624, 626, 627,  
 630, 632  
 — *atroregularis* 622  
 — — *atroregularis* 549, 622, 705  
 — — *khasiana* 547, 549, 622, 705  
 — — *superciliaris* 549, 622, 705  
 — *b. bairdii* 547, 549, 552, 622, 705  
 — — *obscura* 622, 705  
 — *buchanani* 548, 625, 708  
 — *burnesii* 549  
 — — *burnesii* 547, 549, 624, 625, 707  
 — — *cinerascens* 548, 549, 625, 707  
 — *cinereocapilla* 547, 550, 625, 707  
 — *clamans* 548, 553, 618, 702  
 — *epichlora* 848  
 — *erythroptera* 618  
 — — *kirbyi* 549, 618, 623, 702  
 — *familiaris* 613, 622, 623, 705  
 — — *olivacea* 549, 623, 706  
 — *flavicans* 548—550, 553, 617, 620  
 — — *flavicans* 617, 618, 702  
 — — *ortleppi* 617, 702  
 — *flaviventris* 624, 628  
 — — *flaviventris* 547, 624, 706  
 — — *latrunculus* 547 (als Art), 624, 706  
 — — *rafflesi* 624, 706  
 — — *sindiana* 624, 706  
 — *sonitans* 548, 611\*, 624, 707

- Prinia gracilis* 551, 555, 616, 736  
 — — carlo 701  
 — — deltae 548, 616, 701  
 — — gracilis 548, 605, 616, 701  
 — — irakensis 549, 616, 701  
 — — lepida 548—550, 616, 617, 701  
 — — natronensis 548, 616, 701  
 — — palaestinae 548, 616, 701  
 — — stevensi 549, 616, 617, 701  
 — — hodgsonii 546—548, 550, 615  
 — — albogularis 625, 707  
 — — hodgsonii 625, 707  
 — — pectoralis (Name Synonym) 625, 707  
 — — rufula 625, 707  
*Prinia inornata* 598  
 — leucopogon 552  
 — — leucopogon 547, 550, 621, 705  
 — maculosa 553, 620  
 — — hypoxantha 550, 617, 701  
 — — maculosa 548, 550, 617, 701  
 — m. mistacea 702  
 — molleri 550, 621, 704  
 — mystacea 621, 703  
 — pectoralis malorensis 702  
 — — ocularius 548, 610\*, 618, 702  
 — — pectoralis 549, 618, 702  
 — polychroa 600, 618, 622, 623  
 — — assamica 547—550, 623, 705  
 — — cooki 550, 623, 705  
 — — criniger 547, 548, 622, 623, 624, 705  
 — — polychroa 549, 623, 706  
 — — striata 623, 705  
 — robertsi 622, 705  
 — rufescens austeni 547, 550, 611\*, 625, 707  
 — — rufescens 547, 550, 625, 707  
 — socialis 547, 624  
 — — brevicauda 624, 706  
 — — inglesi 624, 706  
 — — socialis 624, 706  
 — — stewarti 624, 706  
 — — somalica erlangeri 549, 550, 621, 628, 704  
 — — subflava 619, 621, 736  
 — — affinis 549, 618, 619, 620, 621, 703  
 — — blanfordi 550, 621, 704  
 — — blythi 548—550, 621, 704  
 — — burmanica 549, 620, 704  
 — — extensicauda 547, 550, 621, 704  
 — — familiaris 704  
 — — formosa 550, 621, 704  
 — — franklinii 620, 704  
 — — fusca 620, 704  
*Prinia subflava graueri* 548, 549, 620, 703  
 — — harterti (recte herberti) 550  
 — — herberti 548, 550 (als harterti), 621, 704  
 — — immutabilis 549, 550, 619, 703  
 — — inornata 547, 549, 598, 617, 620, 621, 623, 624, 704  
 — — insularis 620, 704  
 — — melanorhyncha 619, 703  
 — — pallescens 549, 551, 619, 621, 702  
 — — pondoensis 620, 703  
 — — subflava 548, 610\*, 619, 702  
 — — tenella 548, 549, 619, 703  
 — — terricolor 620, 704  
 — — substriata 549, 550 (als s. substr.), 553, 617, 702  
 — — superciliosa 702  
 — — superciliosa 702  
 — sylvatica 549, 550, 616, 618, 623  
 — — gangetica 548, 623, 706  
 — — sylvatica 548, 549, 623, 706  
 — — valida 548, 549, 623, 624, 706  
 prinioides, Cisticola 602, 691  
 Priniops 546, 618, 702  
 — ocularius 618, 702  
 priocephalus, Pycnonotus 251, 265  
 Prionopidae 733  
 Prionopinae 287, 779  
 Prionopinen 581  
 Prionops 287, 291  
 — alberti 845  
 — caniceps 845  
 — gabela 845  
 — plumata 289  
 — — angelica, recte angolica 307  
 — — angolica 290, 307  
 — — plumata 290, 307  
 — — poliocephala 290, 307  
 — — talacoma 290, 307  
 — — poliolopha 291, 307  
 — retzii tricolor 289, 291, (als Sigmodus) 307  
 — scopifrons 845  
 pririt, Batis 735, 737, 764, 807, 836  
 pristopectera, Psalidoprocne 185, 204  
 prjevalskii, Garrulax 483, 531  
 problematicus, Copsychus 379, 422, 423  
 procax, Nesocichla 400\*, 402, 446  
 procera, Cisticola 550, 553, 603, 692  
 Procnias 134, 135  
 — alba 844  
 — averanol 134  
 — — carnobarba 139

- nudicollis **134**, 139
- tricarunculata **844**
- procurvoides, *Campylorhamphus* **837**
- Progne 14, 185—187, 191
- ch. chalybea 186, 193
- — domestica 187, 193
- concolor 193
- dominicensis cryptoleuca 193
- — dominicensis 193
- furcata 193
- modesta elegans 193
- — modesta 193
- purpurea 192
- subis 186
- — hesperia 193
- — subis 192
- tapera fusca 185, 192
- — tapera **187**, 192, 225\*
- promeropirhynchus, *Xiphocolaptes* 15, 837
- promiscua, *Saxicola* 368, 432
- Proparus 488, 536
- prophata, *Hypothymis* **770**, 813
- propinqua, *Pitta* 59, **62**, 65
- propinqua, *Synallaxis* 838
- propinquus, *Hypsipetes* 845
- propinquus, *Turdus* **411**, 462
- proregulus, *Phylloscopus* 547, 591, **593**, 681
- prosphora, *Fraseria* **739**, 784
- prosthopellus, *Copsychus* 422
- Protoceratops 482
- protomomelas, *Turdus* 405, 451
- proxima, *Gerygone* **648**, 730
- Prunella 146, **359**, 362, 363, 378, 387, 388, 389, 480, 488
- atrogularis 359
- huttoni 359, 361
- collaris **359**
- collaris 359, 360
- — nipalensis 360
- — rufilata 360
- — subalpina 360
- — tibetana 360
- — whymperi 360
- fulvescens dahurica 361
- — fulvescens 361
- — nanshanica 361
- himalayana **359**, 360
- immaculata 361
- koslowi tenella 361
- modularis **359**, 375, 498
- — arduennus 361
- — hebridium 361
- — modularis 359, 361
- Prunella modularis occidentalis* 361
- montanella **359**, 360
- ocularis 846
- rubeculoides **359**
- — muraria 360
- — rubeculoides 360
- rubida fervida 361
- strophhiata **359**
- — jerdoni 360
- — multistriata 360
- — strophhiata 360
- Prunellidae **359**, 362, 846
- pryeri, *Megalurus* 546, **578**, 669
- przevalskii, *Bradypterus* 550, **560**, 658
- przewalskii, *Cinclus* 326
- przewalskii, *Eremophila* 181
- przewalskii, *Grallaria* 840
- przewalskii, *Lanius* **302**, 317
- przewalskii, *Paradoxornis* 848
- przewalskii, *Saxicola* **388**, 432
- Psaldiprocne* **184**, 191
- albiceps 185
- — albiceps 204
- antinorii 844
- fuliginosa 185, 204
- h. holomelaena 204
- — massaica **190**, 204
- nitens 185, **190**, 204
- — nitens 205
- o. obscura 204
- oleaginea 844
- orientalis 185
- — kösteri 186, **190**, 204
- — orientalis 204
- petiti 185
- — petiti 204
- pristopectera 185, 204
- Psamathia* 557, 641, 643
- annae 547, **558**, 656
- psammochroa, *Stelgidopteryx* 194
- Psarisomus* 3
- d. dalhousiae 5, 7, 382
- psaroides, *Hypsipetes* 250, **263**, 280
- Pseudaedon* 374
- Pseudalaemon fremantlii delamerei* **158**, 175
- — fremantlii 832
- Pseudammomanes*
- erythrochlamys 169
- ferruginea **153**, 171
- Pseudatalla phoenicurus* 843
- Pseudhirundo* **184**
- griseopyga gertrudis 194
- — griseopyga 195

- Pseudoalcippe* 491, 537, 538  
*Pseudobias wardi* 850  
*Pseudocalyptomena graueri* 837  
*Pseudochelidon eurystomina* 187, 192  
   — *sirintarae* 844  
*Pseudocolaptes* 10  
   — *b. boissoneautii* 30  
   — *lawrencii* 826  
*Pseudocolopteryx* 70, 84  
   — *acutipennis* 113  
   — *dinellianus* 112  
   — *flaviventris* 113  
   — *sclateri* 112  
*Pseudocossyphus* 363  
   — *bensoni* 846  
   — *imerinus* 394, 439  
   — — *erythronotus* 439  
   — — *imerinus* 394, 439  
   — — *interioris* 394, 439  
   — — *sharpei* 394, 439  
   — *sharpei* 394  
   — *sharpei* 439  
*Pseudogerygone* 545, 546, 729—733  
   — *brunneipectus* 730  
   — *chloronota* 729  
   — *conspicillata mimikae* 730  
   — *flavilateralis* 730  
   — *fusca* 731  
   — *laevigaster* 731  
*Pseudominla* 191, 488, 535  
   — *castaneiceps brunneicauda* 535  
*Pseudopitta* 399, 445, 446  
*Pseudorectes* 287, 733 (als *Pseudorhectes*), 824  
*Pseudoseisura cristata* 8, 9  
   — — *cristata* 30  
   — *gutturalis* 838  
   — *lophotes argentina* 30  
*Pseudotriccus pelzelni* 842  
   — *ruficeps* 842  
   — *simplex* 842  
*Pseudoturdus* 443  
*pseudozosterops*, *Randia* 848  
*Psilorhamphus guttatus* 841  
*Psittiparus* 464, 495, 498, 543  
*Psophocichla* 404, 451  
*Psophodes* 465  
   — *crepitans* 467, 500  
   — *nigrogularis* 467  
   — — *leucogaster* 500  
   — — *nigrogularis* 500  
   — *olivaceus* 467, 496\*, 500  
*Pteropodocys* 234  
   — *m. maxima* 231, 242  
   — *phasianellus* 242  
*Pteroptochidae* 55  
*Pteroptochos* 56, 57, 467  
   — *castaneus* 57  
   — *megapodius atacamae* 57  
   — — *megapodius* 57  
   — *tarnii* 55, 56, 57  
*Pteruthius aenobarbus* 486  
   — — *aenobarbus* 487, 533  
   — *erythropterus* 485, 533  
   — *flaviscapis* 487  
   — — *aeralatus* 533  
   — — *flaviscapis* 486, 533  
   — — *ricketti* 486, 533  
   — — *validirostris* 466, 485, 486, 533  
   — *melanotis* 465 (als *melanotus*), 466, 486, 487  
   — — *melanotis* 467 (als *Alcippe*), 533  
   — *rufiventer* 847  
   — *xanthochlorus occidentalis* 486, 533  
   — — *xanthochlorus* 467, 486, 533  
*Pterythius aenobarbus* 490  
   — *flaviscapus* 490  
*Ptilocichla* 463  
   — *falcata* 847  
   — *leucogrammica* 847  
   — *mindanensis* 847  
*Ptilogonatinae* 322  
*Ptilogonys* 322  
   — *caudatus* 846  
   — *c. cinereus* 323  
*Ptilorrhoa* 465  
   — *caerulescens geislerorum* 469, 501, 834  
   — — *nigricrissa* 469, 501  
   — *castanonota par* 834  
   — — *pulchra* 466, 469, 501, 834  
   — *leucosticta* 465  
   — — *loriae* 466, 468, 501  
*ptilosus*, *Macronous* 479, 517  
*Ptilotis* 82  
*Ptyonoprogne* 184  
   — *concolor* 184, 188  
   — — *concolor* 197  
   — *fuligula* 185, 188  
   — — *anderssoni* 186, sub obsoleta 197  
   — — *fuligula* 197  
   — — *fusciventris* 188, 197  
   — — *pretoriae* (sub obsoleta) 197

- Ptyonoprogne fuligula rufigula* 184, **187** (sub  
 obsoleta **188**, 197), 225\*  
 — obsoleta **185**, **188**  
 — — obsoleta 196  
 — pallida 185, 196  
 — rupestris **188**  
 — — b Buchanan 188 (sub obsoleta), 196  
 — — rupestris 196  
*Ptyrticus* 463  
 — turdinus 847  
*pucherani*, *Campylorhamphus* 837  
*pudibunda*, *Asthenes* 838  
*pudica*, *Elaenia* 116  
*pudica*, *Synallaxis* 25, 34  
*puella*, *Cecropis* 185, 200  
*puella*, *Hypothymis* 735, **770**, 813  
*puella*, *Irena* **288**, 286  
*pulchella*, *Apalis* 549, **628**, 710  
*pulchella*, *Heterophasia* 465, **492**, 539  
*pulchella*, *Ochthoeca* 841  
*pulcher*, *Myiophobus* 841  
*puleher*, *Phylloscopus* 547, 553, 591, **593**,  
 681  
*pulcher*, *Spreo* 293, 296  
*pulcherrimus*, *Malurus* 720  
*pulchra*, *Apalis* 549, **626**, 708  
*pulchra*, *Pipreola* 843  
*pulchra*, *Ptilorhoa* 466, **469**, 501, 834  
*pulitzeri*, *Macrosphenus* 848  
*pullus*, *Troglodytes* 343  
*pulpa*, *Mirafra* 844  
*pulverulenta*, *Poecilodryas* 735–737, **761**,  
 762, 802  
*pumilus*, *Bradornis* **740**, 785  
*punctata*, *Bowdleria* 550, 580, **581**, 670  
*punctatum*, *Cinclosoma* 465, **468**, 496, 500  
*punctatum*, *Pellorneum* 466, 501  
*punctatus*, *Thamnophilus* **36**, 47, 96\*  
*puncticeps*, *Dysithamnus* 839  
*punctulata*, *Hylophylax* 840  
*punctuliger*, *Thamnophilus* **36**, 47  
*punensis*, *Asthenes* 825  
*punensis*, *Geositta* 19  
*punensis*, *Thripophaga* 825  
*punicea*, *Xipholena* 843  
*purnelli*, *Amytornis* 849  
*purpurata*, *Querula* 831  
*purpurea*, *Cochoa* **385**, **404**, 428  
*purpurea*, *Progne* 192  
*purus*, *Manacus* **124**  
*pusilla*, *Acanthiza* **646**, 726, 727  
*pusilla*, *Eremomela* 550, **631**, 713  
*pusilla*, *Petroica* 734, **758**, 800  
*pusilla*, *Pnoepyga* **475**, 476, 511, 555  
*pusillum*, *Ornithion* 118  
*pusillus*, *Campylorhamphus* 837  
*pusillus*, *Empidonax* 70, 105  
*pusillus*, *Pycnonotus* 267  
*puveli*, *Trichastoma* **847**  
*Pycnonotidae* 72, 234, **249**, 282, 283, 538,  
 845, 846  
*Pycnonotiden* 263, 287  
*Pycnonotus* 215, 218, 249, 250, 252, **253**,  
 254, 256, 260, 262, 263, 297, 364, 372,  
 398, 475, 561, 579, 580, 599, 605, 650  
 — ansorgei 845  
 — a. atriceps **251**, 265  
 — — cinereoventris **251**, 265  
 — — major **251**, 265  
 — aurigaster 252, 263, 579  
 — — aurigaster **253**, 268  
 — — chrysorrhoides **253**, 268  
 — — latouchei 268  
 — — schauensei **253**, 268, 272\*  
 — barbatus **254**  
 — — arsinoe 269  
 — — barbatus **253**, 268  
 — — dodsoni 269  
 — — fayi **254**, 269  
 — — inornatus 268  
 — — layardi 250, **254**, 269  
 — — micrus **254**, 269  
 — — minor 269  
 — — naumanni 250  
 — — nigeriae 269  
 — — shoanus 269  
 — — somaliensis 269  
 — — tenebrior 269, 270  
 — — tricolor 250, **254**, 259, 269  
 — bimaculatus **254**, 263  
 — — barat **254**, 270  
 — b. blanfordi **255**, 271  
 — — conradi **255**, 271  
 — — robinsoni 271  
 — brunneus 845  
 — cafer 251, **252**, 262  
 — — aurigaster 268  
 — — bengalensis **253**, 267  
 — — burmanicus 253, 268  
 — — cafer **252**, 267  
 — — humayuni 267  
 — — intermedius 250, **253**, 267  
 — — melanchimus 267  
 — — nigripileus 253, 267  
 — — primrosei 268  
 — — pusillus 267

**Pycnonotus cafer pygaeus 253, 267**

- — stanfordi 253, 267
- — wetmorei 250, 267
- capensis 253, 268
- curvirostris 845
- cyaniventris 252
- — cyaniventris 266
- dispar 252
- — dispar 252, 266
- — gularis 251, 266
- — flaviventris 252, 266
- erythrophthalmos (als erythrophthalmus) 255
- — erythrophthalmos 271
- — salvadorii 271
- eutilotus 845
- finlaysoni davisoni 254, 270
- — eous 254, 270
- — finlaysoni 254, 270
- flavescens 250
- — flavescens 254, 270
- — vividus 254, 270
- fuscus 252
- goiavier 579
- — analis 254, 270
- — goiavier 250, 254, 271
- — jambu 270
- — personatus 270
- — suluensis 254, 271
- gracilirostris 845
- gracilis s. Nachtrag Bd. III
- hallae 845
- importunus hypoxanthus 255, 274
- — importunus 256, 274
- — insularis 255, 274
- — noomei 255, 274
- — subalaris 255, 271
- jocosus 252
- — emeria 252, 266
- — fuscicaudatus 252, 266
- — monticola 266
- — peguensis 252, 266
- latirostris congener 256, 274
- — latirostris 250, 256, 274
- — longus 250
- leucogenys 252, 253
- — humii 267
- — leucogenys 252, 267, 268
- — leucotis 250, 267
- — mesopotamica 267
- leucogrammicus 845
- luteolus 254
- — insulae 271

**Pycnonotus luteolus luteolus 271**

- masukuensis roehli 255, 271
  - melanicterus 251, 265, 266
  - melanocephalus 265
  - — gularis 266
  - melanoleucos 845
  - m. milanensis 256, 274
  - montanus 845
  - nieuwenhuisii 845
  - nigricans 253, 268
  - penicillatus 254, 270
  - plumosus 255
  - — billitonis 271
  - — hutzi 271
  - — plumosus 271
  - — porphyreus 271
  - priocephalus 251, 265
  - simplex prillwitzii 255, 271
  - — simplex 255, 271
  - sinensis formosae 266
  - — hainanus 266
  - — septentrionalis 266
  - — sinensis 252, 266
  - — squamatus 845
  - striatus 251
  - — striatus 265
  - taivanus 267, errore 845
  - tephrolaemus fusciceps 256, 274
  - — kikuyuensis 274
  - — nigriceps 256, 274
  - — usambarae 274
  - tympanistrigus 845
  - urostictus 250, 254
  - — philippensis 270
  - vallombrosae 268
  - v. virens 250, 255, 271
  - xantholaemus 249, 254, 270
  - xanthopygos 253, 268
  - xanthorrhous 266
  - zeylanicus 251, 265
- Pycnonotus 142, 545, 551, 641, 643, 644, 773**
- floccosus 260, 642, 723
- pyncopygius, Achaetops 547, 552, 574, 666**
- Pyctorhis (Pycoris) 479, 517, 518**
- pygaeus, Pycnonotus 253, 267**
- Pygarrhichas 9, 10, 14, 825**
- albo-gularis 32
- Pygiptila stellaris 839**
- pygmaea, Motacilla 219**
- pygmaeus, Empidonax 106**
- Pygochelidon 193**
- Pygoptila 48**

- Pyriglena atra* **40**, *51*  
 — *l. leuconota* *51*  
 — *maura* **40**, *51*  
 — *leucoptera* *34*, **40**, *51*  
*pyrocephalus*, *Machaeropterus* *843*  
*Pyrocephalus* *37*, *69*—*71*, **76**, *79*, *86*, *288*,  
*291*, *756*  
 — *rubinus* *756*  
 — — *cacachacrae* **76**, *93*  
 — — *dubius* *93*  
 — — *major* *93*  
 — — *mexicanus* *93*  
 — — *obscurus* **76**, *93*  
 — — *rubinus* *92*  
 — — *saturatus* *93*, *96\**  
*Pyroderus* *125*, *126*, *134*  
 — *orenocensis* **133**, *139*  
 — *scutatus granadensis* **133**, *139*  
 — — *occidentalis* **133**, *139*  
*pyrope*, *Xolmis* *70*, **74**, *88*  
*pyrrhocorax*, *Pyrrhocorax* *499*  
*Pyrrhocorax* *135*  
 — *pyrrhocorax* *499*  
*pyrrhodes*, *Philydor* *838*  
*Pyrrholaemus* *551*, *641*, *644*  
 — *brunneus* **642**, *674\**, *723*  
 — — *pallescens* *723*  
*pyrrholeuca*, *Asthenes* **13**, *27*, *28*  
*Pyrrhomys* *71*  
 — *cinnamomea* **80**  
 — — *cinnamomea* *107*  
 — *vieillotoides* *71*  
 — — *vieillotoides* **80**, *96\**, *107*  
*pyrrhonota*, *Petrochelidon* *185*, **190**, *191*,  
*202*  
*pyrrhonotus*, *Anthus* *212*, *227*  
*pyrrhophia*, *Cranioleuca* **12**, *27*  
*pyrrhops*, *Stachyris* *464*, *465*, *467*, **477**, *513*  
*pyrrhoptera*, *Alcippe* *474*, *486*, *487*, *489*, **490**,  
*537*  
*pyrrhoptera*, *Philentoma* *850*  
*pyrrhopterum*, *Trichastoma* *847*  
*pyrrhopygia*, *Acanthiza* *726*  
*pyrrhopygia*, *Hylacola* **641**, *723*  
*pyrrhoura*, *Myzornis* **494**, *541*  
*pyrrhula*, *Pyrrhula* *600*  
*Pyrrhula* *488*  
 — *pyrrhula* *600*  
*Pyrrhulauda* *170*  
*Pyrrhurus* *249*, **257**, *258*  
*pyrrrogenys*, *Trichastoma* **471**, *504*  
*pyrrphanes*, *Cacomantis* *641*, *643*, *777*  
*pyrrropygus*, *Copsychus* *846*  
*quadricolor*, *Telophorus* *288*, *292*, **296**, *313*  
*quadrivirgata*, *Erythropgyia* *364*, *369*, **371**,  
*414*  
*queenslandica*, *Mirafr* **147**, *164*  
*Quelea* *751*  
*Querula purpurata* *831*  
*quiescens*, *Sayornis* *91*  
*quiscalina*, *Campephaga* *833*  
*Quiscalus* *474*  
*quitensis*, *Grallaria* *840*  
*quixensis*, *Microrhopias* *49*  
*quixensis*, *Myrmotherula* **38**  
*Quoyornis* *753*, *761*, *797*, *802*  
*raalteni*, *Anthus* **210**, *211*, *213*, *223*  
*Rabe* (*Corvus corax*) *135*  
*Rabenartige Vögel* (*Corvidae*) *783*  
*rabori*, *Napothera* *847*  
*raddei*, *Lanius* **300**, *315*  
*radiatus*, *Thamnophilus* **36**, *46*  
*rafflesi*, *Prinia* **624**, *707*  
*raggiana*, *Paradisaea* *782*  
*raimondii*, *Phytotoma* **140**, *141*  
*rakiura*, *Miro* **760**, *801*  
*Rallen* *474*, *746*  
*Rallidae* *37*, *746*  
*ralloides*, *Myadestes* *429*  
*rama*, *Hippolais* *551*, *562\**, *575*, **576**, *668*  
*Ramphastos* *9*, *482*  
*Ramphocaenus* *37*, **44**, *545*, *554*  
 — *melanurus* *548*  
 — — *albiventris* *553*, **554**, *652*  
 — — *austerus* **554**, *652*  
 — — *melanurus* **554**, *652*  
 — — *rufiventris* **554**, *652*  
 — — *trinitatis* **554**, *562\**, *652*  
*Ramphocelus* *321*  
 — *carbo atrosriceus* *321*  
*Ramphocinclus* *348*, (als *Rhamphocinelus*)  
 — *brachyurus* *846*  
*Ramphocoris* *144*, (*Ramphocorys*) *209*  
 — *clot-bey* *145*, *153*, **154**, *172*, *581* (*Ramphocorys*)  
*Ramphotrigon* *71*, **82**  
 — *fuscicauda* *842*  
 — *megacephala* **82** (auch *megacephalus*),  
*109*  
 — *ruficauda* *842*  
*ramsayi*, *Actinodura* *847*  
*ramuensis*, *Gerygone* *730*  
*Randia pseudozosterops* *848*  
*randoni*, *Galerida* *175*  
*rara*, *Phytotoma* **140**, *141*



- Raubwürger (*Lanius excubitor*) 471, 779  
 Rauchschwalbe 475  
 Raupenfresser 231  
 raveni, *Pachycephala* 850  
 ravidus, *Turdus* 847  
 rayi, *Motacilla* 219  
 raytal, *Calandrella* 157, 173  
 razae, *Calandrella* 844  
 reclusus, *Macronous* 479, 517  
 rectirostris, *Collyriocincla* 823  
 rectirostris, *Hyloeryptus* 838  
 rectirostris, *Limnocittes* 838  
 redivivum, *Toxostoma* 348, 351, 357  
 reevei, *Turdus* 840  
 Regulidae 545  
 Regulinae 545, 634, 637  
 Reguloides 546, 680  
 reguloides, *Acanthiza* 546, 646, 727  
 reguloides, *Phylloscopus* 546, 553, 594, 683, 684  
 reguloides, *Spizitornis* 113  
 regulus, *Machaeropterus* 123, 127  
 regulus, *Regulus* 548, 553, 634, 635, 636, 637, 716, 717  
*Regulus* 83, 545, 634, 635, 637  
 — c. *calendula* 548, 636, 717  
 — — *cinerascens* 548, 611\*, 636, 717  
 — — *obscurus* 547, 636, 718  
 — *goodfellowi* 849  
 — *ignicapillus* 69, 634, 636, 637  
 — — *balearicus* 636, 717  
 — — *ignicapillus* 548, 553, 634, 636, 717  
 — — *madeirensis* 547 (*maderensis*), 634, 636, 637, 717  
 — — *teneriffae* 548, 634, 636, 717  
 — *regulus* 634—636, 717  
 — *anglorum* 548, 635, 716  
 — — *azoricus* 548, 634, 635, 716  
 — — *himalayensis* 548, 635, 637, 716  
 — — *inermis* 548, 634, 635, 717  
 — — *japonensis* 553, 635, 716  
 — — *regulus* 548, 553, 635, 636, 716  
 — — *tristis* 548, 635, 717  
 — *satrapa* 717  
 — — *olivaceus* 548 (*errore olivaceus*), 634, 635, 717  
 — — *satrapa* 548, 635, 717  
 rehsei, *Acrocephalus* 549, 572, 664  
 reichenowi, *Cisticola* 609, 697  
 reichenowi, *Pachycephala* 736, 773, 774, 775, 818  
 reichenowi, *Pitta* 59, 61, 65  
 reichenowi, *Tchagra* 289  
 Reinarda squamata 331  
 reinwardtii, *Turdoides* 521, 522  
 reiseri, *Cranioleuca* 8, 27  
 reiseri, *Hippolais* 575, 576, 667  
 reiseri, *Turdus* 457  
 rennelliana, *Rhipidura* 849  
 reptatus, *Spelaornis* 512  
 Resina coronata 720  
 restricta, *Cisticola* 848  
 retzii, *Prionops* 291, als *Sigmodus* 289, 307  
 retzii, *Sigmodus*, s. *Prionops*  
 rex, *Troglodytes* 346  
 Rhagologus leucostigma 850  
 Rhamphocinclus, recte *Ramphocinclus* 348  
 Rhegmatorhina berlepschi 840  
 — cristata 840  
 — gymnops 840  
 — hoffmannsi 840  
 — melanosticta 840  
 Rhinocichla 362, 465, 482, 528  
 — mitrata 488  
 Rhinocrypta 56, 57  
 — l. lanceolata 57  
 Rhinocryptes s. *Rhinocrypta* 56  
 Rhinocryptidae 8, 14, 26, 55, 56, 840  
 Rhinocryptiden 56  
 Rhinomyias  
 — addita 849  
 — brunneata 849  
 — colonus 849  
 — gularis 735  
 — — gularis 747, 793  
 — olivacea 735 (auch als *olivaceus*)  
 — — olivacea 747 (als *olivaceus*), 792  
 — oscillans 849  
 — pectoralis 792  
 — ruficauda 735  
 — — albigularis 747, 792  
 — umbratilis 735, 747, 792  
 Rhipidura 163, 289, 733, 734, 736, 756, 762, 765—767, 773, 803  
 — a. *albicollis* 804  
 — — *albogularis* 804  
 — — *canescens* 737, 804  
 — — *pectoralis* 804  
 — — *stanleyi* 804  
 — — *vernayi* 804  
 — *albifrontata* 803  
 — *albolimbata* 849  
 — a. *atra* 805  
 — — *cinnamomea* 805  
 — — *vulpes* 806

*Rhipidura a. aureola* 737, 803  
 — — *burmanica* 803  
 — — *compressirostris* 803  
 — *brachyrhyncha* 849  
 — *cockerelli* 849  
 — *c. cyaniceps* 804  
 — *dahli* 850  
 — *dedemi* 849  
 — *drownei* 849  
 — *elegantula* 849  
 — *euryura* 734, 763, 803  
 — *flabellifera* 805  
 — *fuliginosa albicauda* 805  
 — — *albiscapa* 763, 805  
 — — *alisteri* 763, 805  
 — — *diemensis* 805  
 — — *fuliginosa* 805  
 — — *pelzelni* 805  
 — — *placabilis* 805  
 — — *preissi* 805  
 — *hyperythra* 849  
 — *j. javanica* 804  
 — — *longicauda* 754\*, 804  
 — — *nigritorquis* 804  
 — *l. leucophrys* 737, 803  
 — — *melaleuca* 737, 803  
 — — *picata* 803  
 — *l. leucothorax* 737, 805  
 — *maculipectus* 849  
 — *malaitae* 850  
 — *matthiae* 850  
 — *nebulosa altera* 805  
 — *nebulosa* 805  
 — *nigrocinnamomea* 850  
 — *opistherythra* 849  
 — *perlata* 803  
 — *personata* 850  
 — *phoenicura* 734, 763, 804  
 — *rennelliana* 849  
 — *rufidorsa* 849  
 — *rufifrons dryas* 806  
 — — *intermedia* 806  
 — — *kubaryi* 806  
 — — *louisianensis* 806  
 — *rufifrons* 806  
 — *uraniae* 806  
 — *rufiventris finschii* 737, 804  
 — — *gigantea* 804  
 — — *gularis* 737, 804  
 — — *isura* 737, 804  
 — *setosa* 804  
 — *spilodera* 849  
 — *superciliaris* 850

*Rhipidura tenebrosa* 850  
 — *threnothorax* 849  
 — *tricolor* 803  
*Rhipidurinae* 733  
*rhodesiae*, *Apalis* 626, 627, 708  
*rhodinogaster*, *Petroica* 735, 758, 759, 800  
*Rhodophila melanoleuca* 388, 433  
*Rhodophoneus* 292, 293, 310  
*Rhopocichla* 191, 465  
 — *atriceps* 478  
 — — *atriceps* 467, 478, 515  
 — — *bourdilloni* 478 (als *boudilloni*), 515  
 — — *nigrifrons* 467, 478, 496\*, 515  
 — — *siccata* 478, 515  
*Rhopophilus* 561  
 — *pekinensis* 549  
 — — *albosuperciliaris* 549 (als *alboscapularis*), 561, 659  
 — — *pekinensis* 561, 659  
*Rhopornis ardesiaca* 839  
*Rhyacornis* 382  
 — *bicolor* 846  
 — *fuliginosus affinis* 382, 426  
 — — *fuliginosus* 382, 426  
*Rhynchocyclus* 39, 69, 81, 109  
 — *brevirostris* 82  
 — — *brevirostris* 109  
 — *fulvipectus* 71, 82, 109  
 — *olivaceus* 72, 82  
 — — *olivaceus* 109  
*Rhytipterna* 841  
 — *holerythra* 844  
 — *immunda* 844  
 — *simplex* 844  
*richardi*, *Anthus* 205, 211, 212, 223, 226  
*richardsonii*, *Monarcha* 850  
*richardsonii*, *Myiochanes* 104  
*ricketti*, *Paradoxornis* 848  
*ricketti*, *Phylloscopus* 594, 684  
*ricketti*, *Pteruthius* 486, 533  
*richmondi*, *Gerygone* 649, 731  
*ridgwayi*, *Cotinga* 126, 136  
*ridgwayi*, *Nesotriccus* 841  
*ridgwayi*, *Xenops* 826  
*Ridgwayia* 397, 443  
*riefferii*, *Euchloris* 130, 136  
*riefferii*, *Pipreola* 130, 136  
*riggenbachii*, *Galerida* 175  
*riisii*, *Elaenia* 115  
*rikeri*, *Berlepschia* 838  
*Rimator* 191, 466  
 — *malacoptilus* 474

**Rimator malacoptilus malacoptilus 510****riparia, Riparia 184, 186, 195, 196****Riparia 184, 185, 191**— *c. cincta* 196— — *erlangeri* 185, 196— — *suahelica* 187, 196, 224\*— *congica* 844— *paludicola* 186— — *brevicaudata* 195— — *chinensis* 186, 195— — *cowani* 184, 195— — *ducis* 195— — *mauritanica* 195— — *minor* 195— — *paludicola* 195— — *riparia diluta* 184, 196— — *ijimae* 195, 196— — *indica* 196— — *riparia* 186, 195— — *shellei* 196— — *taczanowskii* 195— — *tibetana* 195, 196**ripponi, Actinodura 488, 534****ripponi, Alcippe 489, 536****ripponi, Liocichla 485, 497\*, 532****ripponi, Pomatorhinus 507****risora s. risoria****risoria, Yetapa 75, 91 (als risora), 96\*****riukiensis, Cettia (als riukinensis) 556****rixosa (jetzt rixosus), Machetornis 93****roberti, Conopophaga 55****roberti, Cossypha 846****roberti, Napothera 475, 496\*, 511****roberti, Sphenocichla 512****roberti, Turdinulus 511****robertsi, Prinia 622, 705****robinsoni, Pycnonotus 271****robusta, Cisticola 546, 547, 549, 550, 607, 695****robusta, Coracina 232, 233, 243****robusta, Crateroscelis 849****robusta, Luscinia 375, 418****robusta, Motacilla 220****robusta, Pachycephala 820****robusta, Saxicola 432****robustipes, Cettia 547, 557, 558, 655****robustirostris, Acanthiza 546, 645, 646, 727****rochii, Cuculus 613****rodericanus, Bebrornis 548, 578, 669****rodolphei, Stachyris 847****roehli, Pycnonotus 255, 271****rogersi, Anthus 226****Rohrsänger 551, 565, 566, 568, 577, 578****roquettei, Phylloscartes 842****roraimae, Automolus 838****roraimae, Herpsilochmus 839****roraimae, Myiophobus 841****Roraimia 10**— *adusta* 15— — *adusta* 30**rosea, Petroica 735, 758, 759, 800****roseatus, Anthus 216, 229****rosenbergi, Sipia 839****roseus, Pericrocotus 236, 237, 245****rosseliana, Pachycephala 735, 773, 777, 820****rossorum, Saxicola 433****Rostratula benghalensis australis 772****rostratum, Trichastoma 847****rostratus, Hypsipetes 263, 280****rostratus, Mimus 354****rostratus, Tyrannus 77, 95****rothschildi, Hirundo 198****rothschildi, Muscicapa 734, 750, 795****Rotkehlchen (Erithacus rubecula) 55, 67,****189, 261, 262, 283, 373, 381, 387, 393,****470, 741, 743, 746—748****Rotschwänze (Phoenicurus) 394****rouxi, Yuhina 493, 540****rowleyi, Eutrichomyias 850****rubecula, Erithacus 55, 189, 254, 261, 262,****283, 329, 362—364, 366, 368, 373, 375,****377, 381—388, 393, 395, 400\* 416, 470,****600, 616, 623, 650, 741—748 s. a. Rot-****kehlchen****rubecula, Myiagra 734, 756, 798****rubecula, Scelorchilus 57****rubecula, Zoothera 396, 398, 443****rubeculoides, Cyornis 674\*, 734, 735, 737,****741, 745, 746, 790****rubeculoides, Prunella 359, 360****rubeculus, Pomatorhinus 509****ruber, Phacellodomus 8, 29****rubescens, Anthus 216, 229****rubetra, Saxicola 362, 363, 368, 387, 388, 431****rubetra, Xolmis 841****rubicapilla, Macronous s. rubicapillus, M.****rubicapillus, Macronous 467 (als rubicapilla),****478, 516****rubicola, Saxicola 368, 373—375, 380, 381,****387, 388, 431, 494, 600, 740, 741, 750, 763****rubicola, Sylvia 586, 673****rubicunda, Stizorhina 368, 429****rubida, Prunella 361****rubiensis, Monarcha 809****rubiginosa, Calandrella 173****rubiginosa, Ortygocichla 548, 552, 581, 670****rubiginosus, Automolus 31**

- rubiginosus, Chlorophoneus 295  
 rubiginosus, Margarornis 838  
 rubiginosus, Telophorus 313  
 rubiginosus, Turdoides 520  
 Rubigula 249, **251**, 252, 265, 266  
 rubinus, Pyrocephalus **76**, 92, 93, 96\*, 756  
 rubra, Eremophila 182  
 rubra, Gerygone 849  
 rubricapilla, Muscicisaxicola 74  
 rubricata, Origmella 723  
 rubrigastra, Tachuris **84**, 113  
 rubripes, Turdus **410**, 457  
 rubrocanus, Turdus **408**, 455  
 rubrocapilla, Pipra **122**, 127  
 rubrocristata, Heliochera 843  
 rubrocristatus, Ampelion 439  
 rubropygius, Serilophus **4**, 6  
 ruddi, Apalis 550, **627**, 709  
 ruddi, Heteromirafra **150**, 168, 832  
 ruecki, Cyornis 849  
 rüppelli, Eurocephalus **289**, 290, 307, 581  
 rueppelli (rüppelli), Sylvia 551, 552, **586**, 673  
 rufa, Casiornis 843  
 rufa, Cisticola 549, 550, 598, 610\*, **612**, 697  
 rufa, Formicivora 839  
 rufa, Lessonia 90  
 rufa, Mirafra 844  
 rufa, Pnoepyga **475**, 476, 511  
 rufa, Saxicola 436  
 rufa, Schetba 845  
 rufa, Trichocichla 848  
 rufalbus, Thryothorus 328, **332**, 336\*, 342  
 rufaxilla, Ampelion 843  
 rufaxilla, Heliochera 843  
 rufescens, Atrichornis **143**  
 rufescens, Bowdleria 548, **581**, 670  
 rufescens, Calamocichla 548, 549, 552, **572**, 665  
 rufescens, Calandrella 145, 156, **157**, 173, 174, 832  
 rufescens, Cinclorhamphus 670  
 rufescens, Laniocera 844  
 rufescens, Mirafra **147**, 164  
 rufescens, Myiophobus 107  
 rufescens, Phragamaticola 562\*, **564**, 661  
 rufescens, Prinia 547, 550, 611\*, **625**, 707  
 rufescens, Sericornis 849  
 rufescens, Sylviatta 547, 548, 550, 552, 611\*, **632**, 714, 715  
 rufescens, Trichastoma 847  
 rufescens, Troglodytes 345  
 rufescens, Turdoides 520  
 ruficapilla, Alcippe 848  
 ruficapilla, Cisticola 547, 603, **608**, 618, 696  
 ruficapilla, Grallaria **44**, 54  
 ruficapilla, Seicercus 546, 547 (als Phylloscopus), 550, **594**, 684, 685  
 ruficapilla, Sylviatta 548, **632**, 714  
 ruficapilla, Synallaxis 24  
 ruficapilla, Vitia 641, **643**, 724  
 ruficapillus, Enicurus **384**, 428  
 ruficapillus, Phylloscopus (recte Seicercus) 547  
 ruficapillus, Seicercus s. ruficapilla  
 ruficapillus, Thamnophilus 34, **36**, 48  
 ruficauda, Chamaeza 840  
 ruficauda, Cichladusa 362, **378**, 422  
 ruficauda, Cinclocerthia 337\*, **351**, 357  
 ruficauda, Erythropgia 370, 413  
 ruficauda, Muscicapa 675\*, 735, **751**, 795  
 ruficauda, Myrmeciza 840  
 ruficauda, Ramphotrigon 842  
 ruficauda, Rhinomyias 735, **747**, 792  
 ruficauda, Upucerthia 837  
 ruficaudatus, Philydor 838  
 ruficaudus, Ochetorhynchus 837  
 ruficeps, Cisticola 547, 550, 598, **609**, 696, 699  
 ruficeps, Elaenia 842  
 ruficeps, Formicarius **42**, 52  
 ruficeps, Grallaria **44**, 54  
 ruficeps, Laniarius **293**, 310, 833  
 ruficeps, Luscinia 846  
 ruficeps, Megalurus 669  
 ruficeps, Orthotomus 550, 688  
 ruficeps, Paradoxornis 290, 464, 466, **495**, 497\*, 498, 543  
 ruficeps, Pellorneum 465, 466, **469**, 470, 496\*, 501, 502  
 ruficeps, Poecilotriccus **83**, 111  
 ruficeps, Pomatostomus 510  
 ruficeps, Pseudotriccus 842  
 ruficeps, Stachyris 464, 467, **477**, 513  
 ruficeps, Stipiturus 547, **638**, 720  
 ruficeps, Turdus 364, 366, **407**, 454  
 ruficollis, Automolus 838  
 ruficollis, Cinclus 326  
 ruficolor, Galerida 177  
 ruficollis, Garrulax 464, 466, **483**, 484, 528  
 ruficollis, Gerygone 849  
 ruficollis, Myiagra 734, **755**, 756, 798  
 ruficollis, Paradoxornis (richtig ruficeps) 466  
 ruficollis, Pomatorhinus 508  
 ruficollis, Stelgidopteryx 194  
 ruficollis, Thamnophilus 34, 47

- ruficollis*, *Turdus* 367, 408, 455  
*ruficrissus*, *Criniger* 261, 277  
*rufidorsa*, *Rhipidura* 849  
*rufifrons*, *Apalis* 549, 627, 628, 710  
*rufifrons*, *Formicarius* 840  
*rufifrons*, *Garrulax* 523  
*rufifrons*, *Malacopteron* 473, 505  
*rufifrons*, *Percnostola* 33, 41, 51  
*rufifrons*, *Phacellodomus* 13, 21  
*rufifrons*, *Rhipidura* 806  
*rufifrons*, *Stachyris* 464, 465, 467 (für *ambigua*), 476, 513  
*rufigaster*, *Colluricincla* 780, 822  
*rufigastra*, *Cyornis* 735, 737, 746, 791  
*rufigenis*, *Yuhina* 492, 540  
*rufigula*, *Dendrexetastes* 10, 16  
*rufigula*, *Dendrobiastes* 849  
*rufigula*, *Gymnopithys* 840  
*rufigula*, *Petrochelidon* 202  
*rufigula*, *Ptyonoprogne* 184, 187, 188, 197, 225\*  
*rufigulare*, *Idioptilon* 840  
*rufigularis*, *Sclerurus* 839  
*rufilata*, *Cisticola* 549, 550, 552, 603, 604, 692  
*rufilata*, *Muscicapa* 735, 795  
*rufilata*, *Prunella* 360  
*rufilatus*, *Tarsiger* 375, 419  
*rufimarginatus*, *Herpsilochmus* 839  
*rufinucha*, *Campylorhynchus* 329, 334  
*rufinucha*, *Pachycephala* 773, 775, 817  
*rufinuchalis*, *Laniarius* 293, 310  
*rufinus*, *Empidonomus* 77, 95, 828  
*rufipectoralis*, *Ochthoeca* 841  
*rufipectus*, *Formicarius* 840  
*rufipectus*, *Leptopogon* 843  
*rufipectus*, *Napothera* 847  
*rufipenne*, *Trichastoma* 465, 466, 472, 504  
*rufipennis*, *Cichladusa* 422  
*rufipennis*, *Myiozetetes* 99  
*rufipennis*, *Pitangus* 78, 100  
*rufipennis*, *Xolmis* 841  
*rufipilea*, *Mirafra* 167  
*rufipileatus*, *Automolus* 838  
*rufitorques*, *Turdus* 363, 461  
*rufiventer*, *Oxynotus* 234, 243  
*rufiventer*, *Pteruthius* 847  
*rufiventer*, *Terpsiphone* 735, 771, 813, 814  
*rufiventris*, *Brachypteryx* 412  
*rufiventris*, *Colluricincla* 735, 754\*, 781, 782, 823  
*rufiventris*, *Collyriocincla* 822  
*rufiventris*, *Laniarius* 311  
*rufiventris*, *Monticola* 363, 364, 367, 395, 441  
*rufiventris*, *Myiagra* 799  
*rufiventris*, *Neoxolmis* 828  
*rufiventris*, *Pachycephala* 736, 754\*, 773, 776, 778, 821  
*rufiventris*, *Phoenicurus* 362, 380, 425  
*rufiventris*, *Pipromorpha* 120  
*rufiventris*, *Pitta* 59, 62, 65  
*rufiventris*, *Ramphocaenus* 554, 652  
*rufiventris*, *Rhipidura* 737, 804  
*rufiventris*, *Turdus* 404, 410, 458  
*rufivertex*, *Muscisaxicola* 89  
*rufobrunneus*, *Thripadectes* 10, 31  
*rufociliatus*, *Troglodytes* 347  
*rufocinctus*, *Lioptilus* 848  
*rufocinerea*, *Grallaria* 840  
*rufocinereus*, *Monticola* 363, 395, 400\*, 440  
*rufocinnamomea*, *Mirafra* 148, 149, 150, 166, 831  
*rufocinnamomea*, *Terpsiphone* 754\*, 771, 814  
*rufogularis*, *Alcippe* 464, 465, 489, 536  
*rufogularis*, *Anthus* 216, 229  
*rufogularis*, *Apalis* 848  
*rufogularis*, *Garrulax* 464, 466, 483, 527  
*rufogularis*, *Pachycephala* 773, 817  
*rufolateralis*, *Smithornis* 6  
*rufomarginatus*, *Euscarthmus* 842  
*rufopalliatu*, *Turdus* 411, 461  
*rufopileata*, *Cisticola* 691  
*rufopileatum*, *Pittasoma* 840  
*rufosuperciliata*, *Syndactyla* 8, 9, 15, 30  
*rufosuperciliata*, *Xenotistes* 15  
*rufula*, *Cecropis* 201  
*rufula*, *Chamaea* 467, 518  
*rufula*, *Grallaria* 840  
*rufula*, *Prinia* 625, 707  
*rufuloides*, *Anthus* 211, 223  
*rufulus*, *Anthus* 210, 211, 212—214, 216, 226  
*rufulus*, *Gampsorhynchus* 487, 534  
*rufulus*, *Troglodytes* 347  
*rufum*, *Toxostoma* 336\*, 348, 350, 351, 356  
*rufus*, *Anthus* 217, 230  
*rufus*, *Attila* 69, 126, 130, 136  
*rufus*, *Furnarius* 8—11, 14, 21, 22, 34  
*rufus*, *Neocossyphus* 386, 430  
*rufus*, *Pachyrhamphus* 126, 131, 137  
*rufus*, *Philydor* 31  
*rufus*, *Platypsaris* 132, 137, 640  
*rufus*, *Zeocephus* 817  
*rugensis*, *Metabolus* 736, 768, 811  
*rupatensis*, *Cyornis* 745, 791  
*rupestris*, *Monticola* 363, 394, 395, 400\*, 440  
*rupestris*, *Ptyonoprogne* 188, 196

- rupicola, *Rupicola* **135**, 139  
*Rupicola* **134**, 135  
 — *crocea* 135  
 — *p. peruviana* **135**, 139  
 — — *sanguinolenta* 133, **135**, 139  
 — *rupicola* **135**, 139  
*rushiae*, *Pholidornis* 634  
*russatum*, *Todirostrum* 842  
*russatus*, *Catharus* 446  
*russeola*, *Certhiaxis* 27  
*russicus*, *Panurus* **495**, 542  
*rustica*, *Hirundo* 71, 153, 185, 187, **188**, 189, 191, 197, 198, 238, 239, 282, 292, 362, 370, 371, 378, 393, 464, 475, 478, 479, 492, 493, 584, 585, 587, 632, 633, 766, 773—775  
*rutila*, *Phytotoma* 97\*, **140**, 141  
*rutilans*, *Synallaxis* 26  
*rutilans*, *Xenops* 32  
*rutilus*, *Thryothorus* **331**, 336\*, 341  
*Rynchops* 133  
  
*sabini*, *Dryoscopus* 845  
*sabini*, *Xema* 778  
*sabota*, *Mirafra* 145, **150**, 168  
*sacerdotum*, *Monarcha* 850  
*sagittata*, *Chthonicola* **641**, 723  
*sagrae*, *Myiarchus* 102  
*saharae*, *Scotocerca* 547, **615**, 701  
*Sakesphorus* *b. bernardi* 46  
 — *c. canadensis* **35**, 45  
 — — *trinitatis* 33, 45  
 — *cristatus* 839  
 — *luctuosus* 839  
 — *melanonotus* 839  
 — *melanothorax* 839  
*sakhalinensis*, *Cettia* 552, **556**, 654  
*sala*, *Alauda* 180  
*salangae*, *Criniger* 261, 277  
*salax*, *Saxicola* 432  
*salicicola*, *Catharus* 447  
*salictaria*, *Sayornis* 90  
*Salpinctes* 328  
 — *mexicanus* 330  
 — — *albifrons* 338  
 — — *conspersus* 338  
 — — *mexicanus* 338  
 — *obsoletus* **330**  
 — — *guadeloupensis* 335  
 — — *obsoletus* 335  
 — — *tenuirostris* 338  
*Saltator* 13  
 — *aurantiostriis* 13  
  
*salvadorii*, *Pachycephala* 818  
*salvadorii*, *Pycnonotus* 271  
*salvadorii*, *Turdoides* 518  
*salvatoris*, *Cettia* **558**, 656  
*salvini*, *Empidonax* 106  
*salvini*, *Gymnophrys* 840  
*salvini*, *Tumbezia* 841  
*salwinensis*, *Abroscopus* 686  
*samamisisicus*, *Phoenicurus* **380**, 425  
*samarensis*, *Dendrobiastes* **741**, 786  
*samarensis*, *Orthotomus* 848  
*samoensis*, *Turdus* **407**, 454  
*samueli*, *Cinclosoma* 501  
*sandgroundi*, *Telophorus* **296**, 313  
*sandliandi*, *Acanthiza* 728  
*sandwichensis*, *Chasiempis* **760**, 801, 802  
*sanfordi*, *Cyornis* 849  
*sanguinolenta*, *Rupicola* 133, **135**, 139  
*sannio*, *Garrulax* 464, **483**, 529  
*Sapayoa* *aenigma* 843  
*saphiroi*, *Anthus* 832, 833  
*sapphira*, *Muscicapula* 734, **744**, 790  
*sarasinorum*, *Phylloscopus* **594**, 684  
*sarda*, *Sylvia* 548, 549, **590**, 610\*, 677  
*Sarothrura* 467  
*sarudnyi*, *Muscicapa* 737, **750**, 794  
*sarudnyi*, *Oenanthe* 437  
*Sathrocercus* *mariae* *usambarae* 657  
*satrapa*, *Regulus* 548, 634, **635**, 717  
*Satrapa* 70  
 — *icterophrys* 75, **76**, 93  
*saturatior*, *Calandrella* **156**, 173  
*saturatior*, *Cecropis* 200  
*saturatior*, *Eremomela* **631**, 713  
*saturatior*, *Terpsiphone* 816  
*saturatius*, *Chrysomma* **480**, 496\*, 517  
*saturatus*, *Formicarius* 33, **42**, 52  
*saturatus*, *Pachyrhamphus* **132**, 137  
*saturatus*, *Pericrocotus* 239, 246  
*saturatus*, *Platyrinchus* 842  
*saturatus*, *Pyrocephalus* 93, **96\***  
*saturatus*, *Turdus* **407**, 449  
*saturninus*, *Mimus* 349, 354  
*saturninus*, *Thamnomanes* 839  
*saularis*, *Copsychus* 235, 367, 369, **379**, 393, 400\*, 422, 423, 471  
*savignii*, *Hirundo* 188, 197  
*saxatilis*, *Monticola* 10, 363, 367, 394, **395**, 440  
*Saxicola* 364, 366, 395, 430, 435  
 — *albicollis* 434  
 — *albigularis* 424  
 — *amphileuca* 436

*Saxicola caprata* **388** (c. c. errore), **745**

- — *aethiops* **368**, **433**
- — *albonotata* **433**
- — *atrata* **433**
- — *bicolor* **368**, **433**
- — *burmanicus* **433**
- — *fruticola* **433**
- — *nilgiriensis* **433**
- — *rossorum* **433**
- — *dacotiae* **388**
- — *dacotiae* **431**
- — *eurymelaena* **436**
- — *ferrea* **363**, **368**
- — *ferrea* **366**, **388**, **389**, **433**, **434**
- — *haringtoni* **363**, **367**, **389**, **434**
- — *gutturalis* **846**
- — *insignis* **387**, **431**
- — *jerdoni* **434**
- — *leucura* **388**, **432**
- — *macrorhyncha* **846**
- — *melanoleuca* **437**
- — *rubetra* **362**, **363**, **368**, **387**, **388**, **431**
- — *rufa* **436**
- — *torquata* **388**, **623**
- — *adamauae* **388**, **432**
- — *axillaris* **432**
- — *emmae* **432**
- — *hibernans* **431**
- — *indica* **366**, **368**, **387**, **388**, **431**
- — *maura* **388**, **431**, **432**
- — *promiscua* **368**, **432**
- — *przewalskii* **388**, **432**
- — *robusta* **432**
- — *rubicola* **368**, **373**—**375**, **380**, **381**, **387**, **388**, **431**, **494**, **600**, **740**, **744**, **750**, **763**
- — *salax* **432**
- — *sibilla* **432**
- — *stejnegeri* **388**, **432**
- — *stonei* **368**, **432**
- — *torquata* **432**, **494**
- — *turanica* **437**
- — *saxicolina*, *Geositta* **837**
- Saxicoloides* **393**
- — *fulicata cambaiensis* **393**, **439**
- — *fulicata* **368**, **393**, (errore als Art) **439**
- — *leucoptera* (errore als Art) **439**
- saya*, *Sayornis* **91**
- Sayornis* **69**, **70**, **75**
- — *cineracea* **91**
- — *nigricans* **75**
- — *angustirostris* **91**
- — *aquatica* **91**
- — *brunnescens* **90**

*Sayornis nigricans latirostris* **91**

- — *salietaria* **90**
- — *semiatra* **90**, **91**
- — *phoebe* **73**, **75**, **90**
- — *saya quiescens* **91**
- — *saya* **91**
- Scaeorhynchus* **498**, **543**
- scandens*, *Phyllastrephus* **258**, **275**
- scansor*, *Sclerurus* **32**
- scapularis*, *Aegithina* **282**, **285**
- scarlatina*, *Pipra* **122**, **127**
- Seelorchilus* **56**
- — *a. albicollis* **57**
- — *atacamae* **57**
- — *r. rubecula* **57**
- Scelopomycter winifredae* **848**
- schach*, *Lanius* **288**, **289**, **300**, **301**, **315**, **316**, **492**
- schauenseei*, *Pycnonotus* **253**, **268**, **272\***
- Schetba rufa* **845**
- schiebeli*, *Turdus* **452**
- Schiffornis* **121**
- — *major* **843**
- — *turdinus* **829**
- — *olivaceus* **830**
- — *wallacei* **125**, **129**
- — *verae-pacis* **121**, **125**, **129**
- — *virescens* **121**, **125**, **129**, **843**
- schioeleri*, *Oenanthe* **390**, **435**
- schistacea*, *Coracina* **844**
- schistacea*, *Percnostola* **840**
- schistacea*, *Zoothera* **847**
- schistaceiceps*, *Todirostrum* **110**
- schistaceigula*, *Polioptila* **848**
- schistaceus*, *Enicurus* **383**, **384**, **385**, **428**
- schistaceus*, *Mayornis* **850**
- schistaceus*, *Pitohui* **782**, **824**
- schistaceus*, *Thamnophilus* **839**
- schistaceus*, *Turdus* **410**, **457**
- schisticeps*, *Abroscopus* **547**, **550**, **595**, **687**
- schisticeps*, *Coracina* **844**
- schisticeps*, *Phoenicurus* **362**, **364**, **381**, **382**, **425**
- schisticeps*, *Pomatorhinus* **507**
- schisticolor*, *Myrmotherula* **38**, **49**
- schistocercus*, *Leptopterus* **321**
- schistogynus*, *Thamnomanes* **839**
- Schizoeaca* **838**
- — *coryi* **837**
- — *fuliginosa* **837**
- — *griseomurina* **837**
- — *harterti* **837**
- — *helleri* **837**

- Schizoeaca moreirae 838  
   — palpebralis 837  
 schlegelii, Cercomela 364, 368, **387**, 431  
 schlegelii, Pachycephala 737, 773, **778**, 821  
 schlegelii, Philepitta 841  
 schmitzi, Motacilla **207**, 220  
 Schneeammer 471  
 schneideri, Pitta 841  
 schoenicius, Emberiza 206, 207, 577  
 Schoenicola 550  
   — platyura alexinae **561**, 659  
   — platyura **561**, 659  
 Schoeniophylax ph. phryganophila 24  
 Schoeniparus 464, 465, **489**, 536  
   — dubius mandellii 536  
 schoenobaenus, Acrocephalus 206, 547, 552,  
   564, **565**, 566, 568, 584, 586, 590, 661  
 schoenobaenus, Phleocryptes 23  
 Schreibvögel 8, 554  
 schulzi, Todiostrostrum 110  
 schusteri, Cisticola 550, 600, **601**, 690  
 Schwalben 3, 13, 14, **184**, 185—188, 190,  
   191, 493, 632  
 Schwalbenstare 163  
 schwaneri, Acrocephalus 550, **595**, 686  
 schwarzii, Herbivocula 548, 552, 588, **590**,  
   677, 835  
 Schwarzkehlchen 387  
 Schwirl 578  
 scirpaceus, Acrocephalus 240, 548 (als  
   Locustella), 549, 552, 564, 566—568, **569**,  
   570, 571, 573, 587, 589—591, 662, 758  
 scirpaceus, Locustella s. Acrocephalus  
 scita, Stenostira 551, 553, **628**, 710  
 sclateri, Ampelion 843  
 sclateri, Asthenes 838  
 sclateri, Calandrella 844  
 sclateri, Camptostoma 118  
 sclateri, Chasiempis **760**, 801  
 sclateri, Doliornis 843  
 sclateri, Myrmotherula 839  
 sclateri, Phyllomyias 86  
 sclateri, Polioptila 653  
 sclateri, Pseudocolopteryx 112  
 sclateri, Thripophaga 14, 29  
 sclateri, Todiostrostrum 110  
 sclateri, Tolmomyias 109  
 sclateri, Xanthomyias **86**, 118  
 Sclateria n. naevia 34, **41**, 51, 96\*  
 sclateriana, Amalocichla 847  
 sclaterii, Coracina **233**, 243  
 Sclerurinae 10  
 Sclerurus 9, 10, 14  
   Sclerurus albigularis 8  
   — — albigularis 11, 32  
   — caudacutus pallidus 32  
   — g. guatemalensis 32  
   — mexicanus 839  
   — rufigularis 839  
   — s. scansor 32  
   — umbretta 32  
 scopifrons, Prionops 845  
 scortillum, Pellorneum **470**, 502  
 scotocerca, Cercomela 846  
 Scotocerca i. inquieta 547, 550, **615**, 701  
   — — saharae 547, **615**, 701  
   — — striata 547, 550, **615**, 701  
 scotops, Eremomela 363, 550, **631**, 713  
 Scotothorus 121, 129, 829  
 scouleri, Enicurus 364, **383**, 427  
 scrutator, Thripadectes 839  
 scutatus, Poecilurus 838  
 scutatus, Pyroderus **133**, 139  
 Scytalopus **56**  
   — argentifrons 841  
   — chiriquensis 841  
   — femoralis 841  
   — indigoticus 58, 125  
   — latebricola 841  
   — macropus 841  
   — magellanicus 56  
   — — fuscus 58  
   — — griseicollis 58  
   — novacapitalis 841  
   — obscurus 58  
   — panamensis 841  
   — speluncae 841  
   — unicolor 841  
   — vicinior 841  
 sechellarum, Copsychus 423  
 sechellensis, Bebrornis 848  
 secunda, Mirafr 147, 165  
 secundus, Machaerirhynchus **757**, 799  
 seebohmi, Bradypterus **561**, 658  
 seebohmi, Calandrella **156**, 174  
 seebohmi, Dromaeocercus 848  
 seebohmi, Oenanthe **390**, 436  
 Segler 331  
 Seicercus 546, 590, **594**, 595, 596, 679, 680,  
   682, 683, 685, 733  
   — a. affinis 685  
   — — intermedius 686  
   — budongoensis 848  
   — b. burkii 685  
   — — tephrocephalus 685  
   — — whistleri 685



- Seicercus c. castaniceps* 685  
 — — *sinensis* 685  
 — *g. grammiceps* 686  
 — *herberti* 848  
 — *laetus* 546, 594  
 — — *laetus* 548, **595**, 685  
 — *montis* 848  
 — *poliogenys* 686  
 — *ruficapilla* 546, 550 (als *ruficapillus*)  
 — — *johnstoni* **594**, 684  
 — — *minullus* 547 (als *Phylloscopus*), **594**, 684  
 — — *ruficapilla* **594**, 685  
 — — *voelckeri* **594**, 685  
 — *umbrovirens* 546, 548 (als *Phylloscopus*), **594**, 685  
 — — *alpinus* **595**, 685  
 — — *mackenzianus* **594**, 685  
 — — *umbrovirens* **594**, 685  
 — *xanthoschistos albospecularis* 553 (als *Phylloscopus x. albospecularis*), 686  
 — — *tephrodiras* 686  
 — — *xanthoschistos* 686  
*Seidenschnapfer* **322**, 336\*  
*Seidenschwänze* **321**, 322—324, 336\*  
*seimundi*, *Bradornis* **740**, 786  
*Seisura* 734, 767  
 — *i. inquieta* **757**, 799  
 — — *nana* **757**, 799  
 — — *nea* **757**, 799  
*Seiurus* 574  
*semenowi*, *Sylvia* 676  
*semiatra*, *Sayornis* 90, 91  
*semibadius*, *Thryothorus* **332**, 341  
*semicinerea*, *Cranioleuca* 838  
*semicinereus*, *Dysithamnus* 48  
*semifasciata*, *Cisticola* 550, 599, **604**, 693  
*semifasciata*, *Tityra* 126, **133**, 138, 139, 831  
*semifasciatus*, *Taraba* 33, **35**, 45  
*semiflava*, *Capsiempis* 112, 829  
*semiflavum*, *Ornithion* 843  
*semifusca*, *Myiopatis* **86**, 118  
*Semimerula* **410**, 458  
*sempartitus*, *Bradornis* 736, **739**, 785  
*semiruber*, *Pericrocotus* **238**, 247  
*semirufa*, *Cecropis* 200  
*semirufa*, *Cossypha* 376, **377**, 420  
*semirufa*, *Thamnolaea* 389, 846  
*semirufus*, *Myiarchus* 841  
*semirufus*, *Phoenicurus* 362, **380**, 425  
*semitorquata*, *Alaemon* 168  
*semitorquata*, *Ficedula* **742**, 788  
*semitorques*, *Spizixos* **250**, 251, 265  
*senator*, *Lanius* 289, 298, **305**, 319, 589  
*senegala*, *Tchagra* 289, **293**, 308, 309  
*senegalensis*, *Batis* **764**, 807  
*senegalensis*, *Cecropis* 186, 187 (als *Hirundo*), 200, 201  
*senegalensis*, *Dryoscopus* 845  
*senegalensis*, *Galerida* 176  
*senegalensis*, *Hirundo*, = *Cecropis*, 187  
*senex*, *Todirostrum* 842  
*senilis*, *Myornis* 841  
*sennetti*, *Toxostoma* **351**, 356  
*separabilis*, *Pipra* **123**, 127  
*sepiaria*, *Malacocincla* 504  
*sepiarium*, *Trichastoma* 470, **471**, 504  
*sepium*, *Orthotomus* 547, **597**, 610\*, 613, 688, 689  
*septentrionalis*, *Aegithina* 285  
*septentrionalis*, *Dysithamnus* **37**, 48  
*septentrionalis*, *Pycnonotus* 266  
*sequoiensis*, *Catharus* 448  
*serena*, *Pipra* 843  
*sericeus*, *Orthotomus* **597**, 688  
*Sericornis* 551, 577, 642, **644**, 645, 725  
 — *arfakianus* 849  
 — *beccarii minimus* 551, **644**, 724  
 — *citreogularis* 551, 641—645  
 — — *cairnsi* **643**, 674\*, 724  
 — — *citreogularis* **643**, 724  
 — *frontalis* 644, 645  
 — — *ashbyi* **644**, 725  
 — — *balstoni* **644**, 725  
 — — *frontalis* 551, **644**, 724  
 — — *laevigaster* 551 (*levigaster*), **644**, 724  
 — — *longirostris* **644**, 724  
 — *maculatus* **644**, 725  
 — — *mellori* **644**, 725  
 — — *osculans* **644**, 724, 725  
 — *humilis* 551, **644**, 725  
 — *keri* 849  
 — *lathamii* 724  
 — *magnirostris* **644**  
 — — *howei* 725  
 — — *magnirostris* **645**, 725  
 — *nouhuysii* 644  
 — — *nouhuysii* 552, **645**, 725  
 — *papuensis* 849  
 — *perspicillatus* 849  
 — *rufescens* 849  
 — *spilodera* 849  
 — *virgatus* 849  
*Serilophus* 3, 4, 772  
 — *lunatus lunatus* 4, **5**, 6  
 — — *rubropygius* **4**, 6

- serina, *Calyptocichla* 845  
*Serpophaga* 69, 70, 84, 86, 114  
 — *araguayae* 842  
 — *caudata* 70  
 — *cinerea* 73, 84  
 — — *cana* 114  
 — — *cinerea* 114  
 — — *grisea* 114  
 — *griseiceps* 842  
 — *hypoleuca* 842  
 — *munda* 84, 114  
 — *nigricans* 84, 114  
 — *subcristata* 84, 114  
 — *subflava* 84  
*serrana*, *Formicivora* 839  
*serrana*, *Upucerthia* 837  
*serranus*, *Turdus* 404, 407, 458  
*serripennis*, *Stelgidopteryx* 194  
*serva*, *Cercomacra* 839  
*setafer*, *Garrulax* 484, 530  
*Setaria* 473, 505  
*setaria*, *Leptasthenura* 10, 15, 24  
*setarius*, *Dendrophylax* 15  
*sethsmithi*, *Muscicapa* 734—737, 796  
*setifrons*, *Xenornis* 839  
*Setornis criniger* 845  
*setosa*, *Rhipidura* 804  
*severa*, *Mackenziaena* 35, 45, 839  
*sharpei*, *Camaroptera* 550, 629, 711  
*sharpei*, *Garrulax* 464, 465, 484, 532  
*sharpei*, *Lalage* 845  
*sharpei*, *Macronyx* 209, 223, 225\*  
*sharpei*, *Pseudocossyphus* 394, 439  
*sharpei*, *Sheppardia* 373, 416  
*sharpei*, *Smithornis* 6  
*sharpei*, *Terenura* 839  
*sharpei*, *Turdoides* 481, 521  
*sharpii*, *Apalis* 848  
*shellei*, *Riparia* 196  
*Sheppardia* 362  
 — *aequatorialis* 846  
 — *cyornithopsis* 846  
 — *gabala* 846  
 — *gunningi* 846  
 — *sharpei bangsi* 416  
 — *usambarae* 373, 416  
*shoanus*, *Pycnonotus* 269  
*Sialia* 363, 373, 383  
 — *arctica* 427  
 — *currucoides* 427  
 — *mexicana anabelae* 427  
 — — *australis* 427  
 — — *bairdi* 427  
*Sialia mexicana mexicana* 427  
 — — *occidentalis* 427  
 — *sialis azurea* 427  
 — — *fulva* 427  
 — — *grata* 427  
 — — *guatemalae* 427  
 — — *sialis* 427  
*sialis*, *Sialia* 427  
*siamensis*, *Coracina* 231, 232, 242  
*Sibia* 492, 539  
*sibilans*, *Larvivora* 366  
*sibilans*, *Luscinia* 362, 363, 366, 374, 416  
*sibilator*, *Sirystes* 841  
*sibilatrix*, *Phylloscopus* 39, 488, 492, 547, 553, 573, 591, 592, 625, 680  
*sibilatrix*, *Phacellodomus* 29  
*sibilla*, *Saxicola* 432  
*sibirica*, *Melanocorypha* 155, 172  
*sibirica*, *Muscicapa* 675\*, 734, 735, 737, 750, 751, 795  
*sibirica*, *Zoothera* 366, 367, 396, 397, 405, 410, 443  
*sibiricus*, *Anthus* 228  
*sibiricus*, *Lanius* 302, 317  
*Sicalis* 163  
*siccata*, *Eremopterix* 152, 170  
*siccata*, *Rhopocichla* 478, 515  
*siebersi*, *Acrocephalus* 570, 663  
*siebersi*, *Pericrocotus* 238, 239, 247  
*sierrae*, *Alauda* 178  
*Sigelus* 734, 735  
 — *silens* 739  
 — — *lawsoni* 739, 784  
 — — *silens* 739, 784  
*sigillatus*, *Peneothello* 849  
*Sigmodus* 287, 291  
 — *retzii tricolor* 289, 307 (s. *Prionops*)  
*signata*, *Eremopterix* 831, 832  
*signata*, *Erythropygia* 364, 371, 415  
*signata*, *Niltava* 747, 792  
*signatus*, *Myiotheretes* 841  
*sikkimensis*, *Garrulax* 466, 483, 525  
*silens*, *Sigelus* 739, 784  
*simensis*, *Turdus* 450  
*similis*, *Anthus* 205, 213, 214, 217, 227  
*similis*, *Chloropeta* 548, 573, 666  
*similis*, *Garrulax* 484, 526  
*similis*, *Myiozetetes* 73, 78, 99  
*similis*, *Pachyrhamphus* 126, 137  
*similis*, *Telophorus* 293, 312  
*simillima*, *Pitta* 61, 65  
*simillimus*, *Turdus* 407, 453  
*simlaensis*, *Minla* 488, 534

- simlaensis, Oreocincla 834  
 simlaensis, Phylloscopus 593, 681  
 simlaensis, Zoothera 398, 444, 834  
 Simoxenops striatus 838  
   — ucayalae 838  
 simplex, Bleda 275  
 simplex, Camaroptera 548, 549, 630, 712  
 simplex, Chlorocichla 250, 256, 257, 272\*, 275  
 simplex, Myrmothera 840  
 simplex, Pachycephala 737, 773, 775, 819  
 simplex, Pseudotriccus 842  
 simplex, Pycnonotus 255, 271  
 simplex, Rhytipterna 844  
 simplex, Sylvia 672  
 sinus, Cacomantis 641, 643, 777  
 sinaloa, Thryothorus 328, 332, 342  
 sincipitalis, Phacellodomus 13, 29  
 sindiana, Mirafr 168  
 sindiana, Prinia 624, 706  
 indianus, Phylloscopus 547, 592, 679  
 indianus, Turdoides 466, 520  
 sinense, Chrysomma 479, 480, 490, 496\*, 517  
 sinensis, Anthus 211, 223, 226  
 sinensis, Brachypteryx 363, 369, 412  
 sinensis, Enicurus 385, 428  
 sinensis, Pycnonotus 252, 266  
 sinensis, Seicercus 685  
 sinensis, Turdus 453  
 singatra, Terpsiphone 815  
 Singdrossel (Turdus philomelos) 140, 143, 288, 293, 294, 296, 350, 395, 397, 411, 468, 483, 740, 759  
 singularis, Xenerpestes 838  
 Singvögel 181, 191, 369, 554  
 sinlumensis, Spelaornis 512  
 sinuata, Cercomela 386, 430  
 Siphia 743, 788, 789  
 Sippia berlepschi 839  
   — rosenbergi 839  
 Siptornis 14, 24, 27, 28  
   — erythroptus 27  
   — striaticeps 27  
   — striaticollis 838  
 Siptornopsis hypochondriacus 838  
 siquijorensis, Hypsipetes 845  
 sirintarae, Pseudochelidon 844  
 Sirystes sibilator 841  
 Sisopygis 70, 93  
   — icterophrys 75, 76  
 sissonii, Thryomanes 846  
 Sitagra 296  
 Sitta 187, 191, 378, 475, 479, 647, 649, 760  
 Sittasomus chapadensis 16  
   — griseicapillus 10  
   — — griseicapillus 16  
   — — griseus 16  
 Sittidae 846  
 Sittiparus 488  
 Siva 135, 488, 534  
 Skutchia borbacae 840  
 slevini, Catharus 448  
 sloetii, Campochaera 844  
 Smicrorhis 545, 551, 733  
   — b. brevirostris 647, 729  
   — — flavescens 647, 674\*, 728  
   — — mallee 647, 729  
   — — occidentalis 647, 729  
 smithersi, Mirafr 166  
 smithi, Eremopterix 151, 169  
 smithi, Timalia 517  
 smithi, Turdus 450  
 smithii, Apalis 627, 628, 710  
 smithii, Hirundo 184, 189, 199  
 smithii, Lanius 304, 318  
 smithii, Turdoides 522  
 Smithornis 3  
   — capensis camarunensis 6  
   — — capensis 6  
   — r. rufolateralis 6  
   — sharpei zenkeri 6  
 Snethlagea minor 842  
 socialis, Prinia 547, 624, 706  
 soederbergi, Mirafr 147, 164  
 sokokensis, Anthus 844  
 solaris, Pericrocotus 239, 246  
 solitaria, Agriornis 74, 88  
 solitaria, Alcippe 490, 537  
 solitaria, Anthipes 849  
 solitaria, Origma 546, 642, 723  
 solitarius, Cuculus 296, 376  
 solitarius, Monticola 363, 367, 395, 441  
 solitarius, Myadestes 400\*, 429  
 solitarius, Myiodynastes 78, 98  
 solstitialis, Troglodytes 347  
 somalica, Calandrella 832  
 somalica, Mirafr 148, 166, 831  
 somalica, Prinia 549, 550, 621, 628, 704  
 somalicum, Parisoma 835, 836  
 somalicus, Lanius 304, 318  
 somaliensis, Pycnonotus 269  
 somervillei, Turdoides 520  
 sonitans, Prinia 548, 611\*, 624, 707  
 sonivius, Turdoides 519  
 sonnerati, Chloropsis 283, 285  
 sonneratii, Pentoceryx 514

- sonomae, *Toxostoma* 357  
 sophiae, *Lepidocolaptes* 547, 548, 553, 611\*, 636, 637, 718  
 sordida, *Asthenes* 13, 28  
 sordida, *Cercomela* 387, 431  
 sordida, *Muscicapa* 748, 793  
 sordida, *Pitta* 59, 60, 61, 62, 65  
 sordidus, *Anthus* 213, 217, 227  
 sordidus, *Criniger* 261, 277  
 sorghophilus, *Acrocephalus* 848  
 soror, *Batis* 737, 764, 807  
 soror, *Chlorocichla* 257, 275  
 soror, *Erythropygia* 370, 413  
 soror, *Pachycephala* 735, 737, 773, 774, 775, 818  
 soror, *Pitta* 841  
 sorsogonensis, *Napothera* 847  
 souleyetii, *Lepidocolaptes* 11, 17  
 souliei, *Actinodura* 848  
 souzae, *Lanius* 298, 314  
 souzae, *Tachyura* 293, 310  
 sowerbyi, *Turdus* 453  
 spadiceus, *Attila* 125, 130, 136, 830, 831  
 spadix, *Stachyris* 514  
 spaldingii, *Orthonyx* 467, 500  
 sparsimstriata, *Locustella* 562\*, 563, 660  
 Spartonoica maluiroides 15, 24  
 Spatzen (Passer) 370  
 Spechte 3  
 speciosa, *Stachyris* 847  
 speciosa, *Terpsiphone* 737, 814, 815  
 speciosus, *Pericrocotus* 231, 238, 247  
 spectabilis, *Elaenia* 73, 115  
 speculigerus, *Lanius* 315  
 Spelaeornis 465, 476  
 — (caudatus) caudatus 467, 496\*, 511  
 — chocolatinus 467, 512  
 — — oatesi 512  
 — — reptatus 512  
 — — sinlumensis 512  
 — formosus 512  
 — longicaudatus 512  
 — troglodytoides 847  
 spelonkensis, *Apalis* 550  
 speluncae, *Scytalopus* 841  
 Sperling (Passer) 150, 208, 216  
 Sperlingsvögel, 3, 143  
 sphenocercus, *Lanius* 302, 303, 304, 318  
 Sphenocichla 464, 476  
 — humei roberti 512  
 Sphenoeacus 545, 574, 666  
 — afer 548  
 Sphenoeacus afer afer 574, 666  
 — — natalensis 574, 666  
 — — transvaalensis 574, 666  
 — africanus 666  
 Sphenostoma 465  
 — cristatum 468, 500  
 Sphenura 546, 640, 722  
 spilodera, *Monarcha* s. *Neolalage*  
 spilodera, *Petrochelidon* 185, 190, 202  
 spilodera, *Rhipidura* 849  
 spilodera, *Sericornis* 849  
 spilopectera, *Zoothera* 398, 444  
 Spiloptila 546, 702  
 spilurus, *Thryomanes* 340  
 spinicauda, *Aphrastura* 23  
 spinicauda, *Pachycephala* 773, 776, 820  
 spinoletta, *Anthus* 205, 216, 217, 229, 230, 284, 471  
 spirurus, *Glyphorhynchus* 10, 15, 16, 825  
 spixi, *Synallaxis* 25  
 spixii, *Pachyramphus* 132, 137  
 spixii, *Xiphorhynchus* 15, 837  
 Spizalauda 178  
 Spizitornis 69, 70, 84  
 — alpinus 842  
 — fernandezianus 842  
 — flavirostris 842  
 — parulus parulus 113  
 — — patagonicus 113  
 — r. reguloides 113  
 Spizixos 72, 249, 250, 352  
 — canifrons 250, 262  
 — — canifrons 265  
 — semitorques cinereicapillus 251, 265  
 — — semitorques 250, 265  
 Spizocorys 158, 174  
 splendens, *Malurus* 718  
 spodiops, *Idioptilon* 842  
 Spodiopsar 14  
 spodioptila, *Terenura* 839  
 spodiurus, *Pachyramphus* 131, 137  
 Spottdrosseln 336\*, 348  
 spragueii, *Anthus* 217, 229  
 Spreo pulcher 293, 296  
 Sprosser (*Luscinia luscinia*) 374  
 squamata, *Acanthiza* 727  
 squamata, *Drymophila* 39, 50, 839  
 squamata, *Pnoepyga* 511  
 squamata, *Reinarda* 331  
 squamatus, *Garrulax* 465, 466, 484, 530  
 squamatus, *Lepidocolaptes* 18  
 squamatus (statt squamulatus), *Microcer-  
 culus* 336\*

- squamatus, Pycnonotus 845  
 squameiceps, Urosphena 551, 553 (squameiceps), 555, 654  
 squameiceps, Hypsipetes 263, 264, 279  
 squameiceps, Turdoides 519  
 squamicristatus, Lophotriccus 83, 111  
 squamiger, Margarornis 13, 30  
 squamigera, Grallaria 840  
 squamosus, Myrmoderus 41, 42, 52  
 squamulatus, Microcerculus 336\* (squamatus), 347  
 squamulatus, Turdoides 522  
 stabilior, Macronyx 222  
 Stachelbüzler 231  
 Stachyridopsis 191, 465, 513  
 Stachyris 191, 464  
 — ambigua 464, 465, 477  
 — — ambigua (als rufifrons a.), 476, 513  
 — capitalis 847  
 — chrysaea assimilis 477, 513  
 — — chrysaea 467, 477, 513  
 — erythroptera 464, 465  
 — — erythroptera 477, 514  
 — gramiceps 847  
 — herberti 847  
 — hypogrammica 847  
 — leucotis obscurata 477, 514  
 — m. maculata 477, 514  
 — melanothorax 465  
 — — melanothorax 477, 515  
 — nigriceps 477  
 — — borneensis 514  
 — — coei 514  
 — — coltarti 514  
 — — davisoni 514  
 — — dipora 514  
 — — nigriceps 467, 513  
 — — spadix 514  
 — — yunnanensis 514  
 — nigricollis 847  
 — nigrorum 847  
 — oglei 477, 514  
 — plateni 847  
 — poliocephala 477, 514  
 — pyrrhops 464, 465, 467, 477, 513  
 — rodolphi 847  
 — ruficeps 464, 477  
 — — bhamoensis 513  
 Stachyris ruficeps davidi 513  
 — — praecognita 513  
 — — ruficeps 467, 513  
 Stachyris rufifrons 464, 465  
 — — ambigua (für a. a.) 467  
 — — rufifrons 476, 513  
 — speciosa 847  
 — striata 847  
 — striolata 847  
 — th. thoracica 477, 514  
 — whiteheadi 847  
 Stactocichla 362, 465, 482, 484, 523  
 stalker, Coracina 233, 243, 272\*  
 stanfordi, Aleippe 538  
 stanfordi, Cecropis 189  
 stanfordi, Pycnonotus 253, 267  
 stanleyi, Rhipidura 804  
 stapazina, Oenanthe 391  
 Staphida 492, 540  
 Staphidia 492  
 Star (Sturnus vulgaris) 295, 395, 481, 783  
 Stare 8  
 starki, Alauda 832  
 starki, Calandrella 158, 174, 832  
 starki, Chlorophoneus 314  
 Steatornis 482  
 steerei, Pitta 841  
 steerii, Eurylaimus 837  
 steerii, Liocichla 485, 532  
 steinbachi, Asthenes 838  
 steindachneri, Anthus 212, 226  
 Steinschmätzer (Oenanthe) 392, 394  
 stejnegeri, Hypsipetes 279  
 stejnegeri, Saxicola 358, 432  
 Stelgidopteryx 13, 75, 86, 184, 185, 187, 191  
 — ruficollis aequalis 194  
 — — cacabata 194  
 — — psammochroa 194  
 — — ruficollis 194  
 — — serripennis 194  
 — — uropygialis 194  
 stellaris, Cistothorus 338  
 stellaris, Pygiptila 839  
 stellata, Brachypteryx 846  
 stellata, Pogonocichla 372, 415, 416  
 stellatus, Margarornis 838  
 stellatus, Tarsiger 415  
 Stelzen 205  
 stenorhynchus, Pomatorhinus 508  
 Stenostira scita 551, 553, 628, 710  
 stentoreus, Acrocephalus 548, 549, 552, 566, 567, 570, 571, 663, 664  
 stenura, Culicivora 84, 113

- Stephanophorus 372  
 stevensi, Acrocephalus 549, **566**, 568, 662  
 stensii, Prinia 549, 616, **617**, 701  
 stewarti, Prinia **624**, 706  
 stewarti, Surniculus 515  
 stewartiana, Bowdleria **581**, 670  
 stictigula, Modulatrix **378**, 422  
 stictilaemus, Turdoides 522  
 stictocephalus, Herpsilochmus 839  
 stictolaema, Deconychura 837  
 stictopterus, Mecocerculus 842  
 stictothorax, Dysithamnus 48  
 stictothorax, Myrmophylax 840  
 stictothorax, Synallaxis 26  
 sticturus, Herpsilochmus 839  
 sticturus, Thamnophilus 47  
 stierlingi, Camaroptera 550 (für fasciolata)  
 stierlingi, Turdus **405**, 451  
 Stigmatura 71, **84**  
 — budytoides flavocinerea 114  
 — — inzonata 113  
 — — napensis 842  
 Stiphronis 362  
 — erythrothorax 363  
 — — erythrothorax 368, **373**, 416  
 Stipiturus m. malachurus **639**, 720, 721  
 — — mallee 547, **638**, 720  
 — — ruficeps 547, **638**, 720  
 Stizorhina finschii **386**, 834, 836  
 — fraseri 368, **386**  
 — — rubicunda 368, 429  
 stolidus, Myiarchus 102  
 stolzmanni, Tyrannetes 843  
 stonei, Saxicola 368, 432  
 Stoparola 262, 283, 738, 748, 793  
 stormsi, Turdus 449  
 straminea, Locustella 550, **564**, 660  
 strangei, Cisticola 549, 550, **607**, 608, 610\*,  
 695  
 strenuus, Garrulax 527  
 Strepera 287  
 strepera, Elaenia 116  
 streperus, Acrocephalus 662  
 strepitans, Garrulax 847  
 strepitans, Phyllastrephus 845  
 strepitans, Pitta **61**, 64  
 streptophorus, Lipaugus 844  
 stresemanni, Ampelis 843  
 stresemanni, Hylexetastes 837  
 stresemanni, Merulaxis 840  
 stresemanni, Turdus 454  
 stresemanni, Zaratornis 843  
 striata, Coracina **233**, 242, 844  
 striata, Drymophila **39**  
 striata, Formicivora 50  
 striata, Graminicola 547, 548, **615**, 700  
 striata, Kenopia 847  
 striata, Leptasthenura 837  
 striata, Muscicapa 190, 300, 371, 373, 380,  
 382, 393, 638, 674\*, 735—738, 740, 745,  
 746, **749**, 750—752, 755, 761, 762, 771,  
 794  
 striata, Napothera **475**, 510  
 striata, Prinia **623**, 705  
 striata, Scotocerca 547, 550, **615**, 701  
 striata, Stachyris 847  
 striata, Yuhina **492**, 540  
 striaticeps, Cranioleuca 12  
 striaticeps, Dysithamnus 839  
 striaticeps, Entotricus 92  
 striaticeps, Macronous 467, 478, 516  
 striaticeps, Phacellodomus 12, 13, 29  
 striaticeps, Siptornis 27  
 striaticolle(is errore), Idioptilon 111  
 striaticollis, Alcippe 848  
 striaticollis, Anabacerthia 11, 838  
 striaticollis, Mionectes 119  
 striaticollis, Myiotheretes 841  
 striaticollis, Phacellodomus 8, 29  
 striaticollis, Siptornis 838  
 striatigula, Neomixis 465, **476**, 512  
 striatigularis, Xiphorhynchus 837  
 striatipectus, Synallaxis 26  
 striatulus, Troglodytes 346  
 striatus, Amytornis 547, **639**, 721  
 striatus, Chaetornis 547, 550, **577**, 668  
 striatus, Garrulax 464—466, **483**, 525  
 striatus, Pycnonotus **251**, 265  
 striatus, Simoxenops 838  
 striatus, Turdoides 466, 520, 521  
 stricklandii, Copsychus **380**, 424  
 stridulus, Pomatorhinus 508  
 strigata, Colluricincla **781**, 823  
 strigata, Eremophila **163**, 182  
 strigilatus, Ancistrops 838  
 strigilatus, Myrmorchilus 839  
 strigula, Minla 467, **488**, 497\*, 534  
 striolata, Cecropis 184, 186, 187, **189**, 202  
 striolata, Leptasthenura 837  
 striolata, Stachyris 847  
 striolatus, Anthus 211, **214**, 226  
 striolatus, Machaeropterus **123**, 128  
 strophata, Ficedula 734, 737, **743**, 789  
 strophata, Prunella **359**, 360  
 Stuarti, Garrulax 524  
 Sturnella 62

- Sturnidae 306, 409, 463, 498, 499  
 Sturnus 12, 482  
   — vulgaris 295, 395, 481, 783  
 styani, Garrulax 488, 527  
 styani, Hypothymis 737, 770, 813  
 suahelica, Batis 735, 765, 808  
 suahelica, Cisticola 550, 551, 599, 606, 694  
 suahelica, Riparia 187, 196, 224\*  
 suahelica, Terpsiphone 814  
 suahelicus, Acrocephalus 549, 569, 663  
 suahelicus, Bradornis 785  
 suavis, Copsychus 379, 424  
 subadusta, Muscicapa 737, 749, 794  
 subaffinis, Phylloscopus 688  
 subalaris, Bradornis 740, 785  
 subalaris, Lipaugus 844  
 subalaris, Pycnonotus 255, 271  
 subalaris, Syndactyla 838  
 subalpina, Prunella 360  
 subalpina, Sylvia 676  
 subaustralis, Anthus 226  
 subbrunneus, Cnipodectes 842  
 subcaeruleatus, Garrulax 484, 528  
 subcaeruleum, Parisoma 548, 552, 611\*, 633.  
   715  
 subcaeruleus, Trochocercus 768, 812  
 subcinnamomea, Euryptila 550, 630, 712  
 subcoronata, Certhilauda 168  
 subcoronatus, Lanius 289, 305, 319  
 subcristata, Cranioleuca 838  
 subcristata, Serpophaga 84, 114  
 subcristatus, Lophotriccus 83, 111  
 subcyanus, Peneothello 760, 802  
 subflava, Inezia 84, 114  
 subflava, Prinia 547—551, 598, 610\*, 617,  
   618, 619, 620, 621, 623, 624, 702—704  
 subflava, Serpophaga 84  
 subfusca, Hirundo 199  
 subfuscus, Garrulax 525  
 subis, Progne 192  
 sublacteus, Laniarius 294, 311  
 Sublegatus 69, 71, 86  
   — modestus arenarum 117, 829  
   — — brevisrostris 117  
   — — glaber 73, 117  
   — — modestus 117  
   — platyrhynchus 117  
 sublestus, Glyphorhynchus 16, 825  
 subochraceum, Pellorneum 469, 502  
 Suboscines 143  
 subpagana, Elaenia 85, 115  
 subpallida, Pachycare 772, 817  
 subpallidus, Troglodytes 344  
 subplacens, Myiopagis 842  
 subpudica, Synallaxis 838  
 subradiatus, Thamnophilus 46  
 subrubra, Ficedula 743, 789  
 subrufescens, Cossypha 420  
 subrufescens, Glyphorhynchus 825  
 subrufescens, Mirafr 147, 164  
 subruficapilla, Cisticola 546, 549, 550, 553.  
   604, 693  
 subrufipennis, Thamnolea 390, 434  
 subrufus, Turdoides 464, 520  
 subsolana, Parisoma 633, 634, 716  
 substriata, Prinia 549, 550, 553, 617, 702  
 subtaurica, Galerida 175  
 subtilis, Muscicapa 735, 736, 749, 794  
 subulata, Urosphena 848  
 subulatus, Hyloctistes 838  
 subunicolor, Garrulax 465, 484, 531  
 subviridis, Phylloscopus 547, 593, 681  
 Südseegrasmücken 545, 674\*  
 sueurii, Lalage 235, 236, 244, 295  
 suffusus, Paradoxornis 542  
 suiriri, Suiriri 86, 117  
 Suiriri 71  
   — a. affinis 86, 117  
   — suiriri 86, 117  
 sukatschewi, Garrulax 847  
 sulfureopectus, Telophorus 293, 312  
 sulfuriventer, Pachycephala 850  
 sulphurascens, Automolus 31  
 sulphuratus, Pitangus 62, 71, 73, 78, 79.  
   100, 777  
 sulphurea, Gerygone 649, 731  
 sulphurea, Tyrannopsis 73, 100  
 sulphureipygius, Myiobius 80, 107  
 sulphureiventer, Neopelma 843  
 sulphurescens, Tolmomyias 71, 73, 81, 84.  
   109, 828, 829  
 sulphureus, Macronous 516  
 sulphurifera, Cranioleuca 27  
 suluensis, Pycnonotus 254, 271  
 sumatranus, Corydon 3, 6, 96\*  
 sumatrensis, Cyornis 746, 791  
 sumichrasti, Hylorchilus 846  
 sumichrasti, Platypsaris 138  
 sundara, Muscicapa (für Niltava) 373, 383.  
   395  
 sundara, Niltava 373 (als Muscicapa), 734.  
   737, 744, 747, 748, 764, 792  
 sundevalli, Camaroptera 547, 711  
 sunensis, Myrmotherula 839  
 superba, Cyornis 849  
 superba, Menura 142

- superba, *Pitta* **62, 65**  
 superbus, *Erithacus* **373, 416**  
 superbus, *Malurus* **719**  
 superciliaris, *Abroscopus* **550, 595, 686**  
 superciliaris, *Alcippe* **537**  
 superciliaris, *Burnesia* **706**  
 superciliaris, *Camaroptera* **550, 629, 711**  
 superciliaris, *Drymodes* **372, 415**  
 superciliaris, *Habrura* **842**  
 superciliaris, *Leptopogon* **73, 119**  
 superciliaris, *Muscicapula* **734, 735, 737, 741, 744, 789**  
 superciliaris, *Phylloscartes* **842**  
 superciliaris, *Platyrinchus* **81, 109**  
 superciliaris, *Polioptila* **653**  
 superciliaris, *Polystictus* **842**  
 superciliaris, *Prinia* **549, 622, 705**  
 superciliaris, *Rhipidura* **850**  
 superciliaris, *Tesia* **550, 555, 654**  
 superciliaris, *Thryothorus* **328, 332, 343**  
 superciliaris, *Xiphirhynchus* **474, 510**  
 superciliosa, *Colluricincla* **781, 823**  
 superciliosa, *Ochthoeca* **90**  
 superciliosa, *Poecilodryas* **735, 762, 802**  
 superciliosa, *Prinia* **702**  
 superciliosa, *Synallaxis* **12, 24**  
 superciliosus, *Artamus* **163, 288, 302, 761**  
 superciliosus, *Lanius* **298, 314**  
 superciliosus, *Phylloscopus* **681**  
 superciliosus, *Pomatostomus* **474, 509**  
 superflua, *Galerida* **159, 177**  
 surinamensis, *Myrmotherula* **37, 48, 827**  
 surinamus, *Pachyrhamphus* **844**  
 Surniculus lugubris *stewarti* **515**  
 suschkini, *Bradypterus* **560, 658**  
 susurrans, *Xiphorhynchus* **10, 17**  
 Suthora **381, 464, 465, 495, 498, 542, 543**  
 Sutoria **596, 687**  
 sutorius, *Orthotomus* **547—550, 596, 597, 687, 688**  
 suttoni, *Calamanthus* **641, 722**  
 Suya **546, 622, 632, 705, 706**  
 — *criniger* **705**  
 svecica, *Luscinia* **363, 366, 368, 369, 374, 375, 376, 380, 417, 418, 739, 743, 748, 750**  
 swainsoni, *Catharus* **367, 448**  
 swainsoni, *Myiarchus* **102**  
 swainsoni, *Onychorhynchus* **39, 42, 72, 81, 83, 108**  
 swalesi, *Turdus* **411, 461**  
 swanzii, *Cisticola* **547, 600, 689**  
 swarthy, *Myiodynastes* **98**  
 swynnertoni, *Pogonocichla* **373, 416**  
 swynnertoni, *Trochocercus* **768, 812**  
 swynnertoni, *Turdus* **450**  
 syenitica, *Oenanthe* **392, 438**  
 sykesi, *Coracina* **235, 244**  
 sykesi, *Hypothymis* **754\*, 769, 813**  
 sylvanus, *Anthus* **205, 217, 229**  
 sylvatica, *Prinia* **548—550, 616, 618, 623, 624, 706**  
 sylvaticus, *Bradypterus* **848**  
 sylvia, *Cisticola* **549, 550, 600, 689**  
 sylvia, *Sylvia* **673**  
 sylvia, *Todirostrum* **82, 110**  
 Sylvia **546, 551, 578, 581, 582, 585, 586, 588, 633**  
 — *affinis* **672, 677**  
 — *althaea* **548, 549, 583, 672**  
 — *atricapilla* **215, 216, 381, 489—491, 568, 582, 584, 585**  
 — *atlantis* **672**  
 — *atricapilla* **548, 552, 584, 585, 672**  
 — *gularis* **585, 672**  
 — *heineken* **585, 672**  
 — *koenigi* **672**  
 — *paulucci* **585, 672**  
 — *blythi* **672**  
 — *borin* **258, 464, 489, 491, 495, 582, 584, 585, 587, 632**  
 — *borin* **548, 551, 584, 610\*, 672**  
 — *cantillans* **488, 585, 588—590, 764**  
 — *albistriata* **589, 676**  
 — *cantillans* **548—550, 589, 676**  
 — *inornata* **589, 676**  
 — *cinerea* **673**  
 — *communis* **124, 549, 584, 586—590, 758, 759**  
 — *communis* **548, 552, 586, 673**  
 — *fuscipilea* **673**  
 — *icterops* **552, 586, 673**  
 — *rubicolax* **586, 673**  
 — *conspicillata* **548, 587, 758**  
 — *bella* **588, 676**  
 — *conspicillata* **588, 610\*, 676**  
 — *orbitalis* **548, 588, 676**  
 — *curruca* **233, 237, 287, 290, 489, 548, 561, 569, 578, 582—584, 590, 591, 633, 634, 650, 758, 766**  
 — *affinis* **583, 672, 677**  
 — *blythi* **582, 671, 672, 835**  
 — *curruca* **549, 552, 582, 583, 671**  
 — *halimodendri* **583, 671**  
 — *jaxartica* **583, 671**



- Sylvia deserticola* 549  
 — — *deserticola* 589, 676  
 — — *maroccana* 589, 676  
 — *hortensis* 582, 584, 760  
 — — *crassirostris* 549, 582, 671  
 — — *hortensis* 548, 549, 581, 582, 671  
 — — *jerdoni* 582, 671  
 — *leucomelaena* 848  
 — *melanocephala* 191, 552, 585—588  
 — — *leucogastra* 587, 673  
 — — *melanocephala* 587, 673  
 — — *melanothorax* 548, 549, 587, 676  
 — — *momus* 587, 588, 673  
 — — *pasiphae* 587, 673  
 — *minula* 548, 549  
 — — *margelanica* 583, 672  
 — *mystacea* 548, 587, 588, 589, 591, 676, 677  
 — *nana* 548, 549  
 — — *deserti* 549, 583, 672  
 — — *nana* 549, 553, 583, 672  
 — *nisoria* 287, 290, 300, 324, 546, 548, 551, 552, 571, 574, 584—586, 633  
 — — *merzbacheri* 581, 671  
 — — *nisoria* 548, 581, 610\*, 671  
 — *rupepelli* 551, 552, 586, 673  
 — *sarda* 548  
 — — *balearica* 590, 677  
 — — *sarda* 549, 590, 610\*, 677  
 — *semenowi* 676  
 — *simplex* 672  
 — *subalpina* 676  
 — *sylvia* 673  
 — *ticehursti* 848  
 — *undata* 585, 590  
 — — *dartfordiensis* 549 (errore dartfordi), 567, 589, 677  
 — — *toni* 589, 677  
 — — *undata* 549, 589, 677  
*sylvicola*, *Tephrodornis* 240, 247  
*Sylvien* 577  
*Sylvietta* 631—633  
 — *brachyura* 549, 632, 714  
 — — *leucopsis* 549, 632, 714  
 — *d. denti* 548, 631, 714  
 — *erlangeri* 715  
 — *isabellina* 548, 632, 633, 715  
 — *l. leucophrys* 547, 631, 714  
 — *m. micrura* 714  
 — *philippae* 848  
 — *rufescens* 552  
 — — *diverga* 632, 715  
*Sylvietta rufescens flecki* 611\*, 632, 714  
 — — *ochrocarra* 632, 714  
 — — *rufescens* 547, 548, 550, 632, 714, 715  
 — *ruficapilla chubbi* 548, 632, 714  
 — *virens baraka* 550, 631, 714  
 — — *batesi* 714  
 — — *virens* 547, 631, 714  
 — *whytii jacksoni* 547, 632, 715  
 — — *memorivaga* 547, 632, 715  
 — — *whytii* 547, 632, 715  
*Sylviidae* 10, 44, 72, 249, 366, 463, 464, 545, 546, 553, 554, 565, 594, 634, 637, 733, 738, 848  
*Sylviiden* 142, 208, 352, 551, 640, 641, 733, 751  
*Sylviinae* 545, 546, 633, 637  
*sylviolus*, *Leptotriccus* 842  
*Sylviorthorhynchus* 8—10  
 — *d. desmursii* 22  
*Symmorphus* 245  
*Synallaxinae* 10  
*Synallaxis* 8, 9, 11, 12, 13—15, 24, 27, 30, 34, 37, 56, 69, 838  
 — *albescens* 8, 125  
 — — *albescens* 12, 25  
 — — *australis* 25  
 — — *josephinae* 12, 25  
 — — *nesiotis* 25  
 — — *trinitatis* 11, 25  
 — *albigularis* 838  
 — *azarae elegantior* 24  
 — — *fruticicola* 24  
 — — *media* 24  
 — *brachyura* 8, 10, 11, 12, 34  
 — — *brachyura* 25  
 — — *chapmani* 25  
 — — *pudica* 25  
 — *cabanisi* 838  
 — *cherriei* 838  
 — *cinerascens* 11, 25  
 — *cinnamomea carri* 11, 25  
 — — *striatipectus* 26  
 — — *terrestris* 11, 26  
 — *courseni* 838  
 — *erythrothorax* 12  
 — — *erythrothorax* 26  
 — — *pacifica* 26  
 — *frontalis* 24  
 — — *frontalis* 25  
 — *fusciorufa* 838  
 — *griseiventris* 26.  
 — *gujanensis* 11  
 — — *gujanensis* 25

- Synallaxis gularis* 26  
 — — *cinereiventris* 15  
 — *hypospodia* 838  
 — *maximiliani argentina* 8, 58  
 — *moesta* 838  
 — *poliophrys* 12, 24  
 — *propinqua* 838  
 — *pudica* 25, 34  
 — *ruficapilla* 24  
 — *rutilans omisa* 26  
 — *spixi* 25  
 — *st. stictothorax* 26  
 — *subpudica* 838  
 — *superciliosa* 12  
 — — *superciliosa* 24  
 — *tithys* 838  
 — *torquata* 26, 56, 58  
 — *unirufa castanea* 26  
 — — *meridana* 26  
 — *zimmeri* 838  
*syndactyla*, *Bleda* 250, 260, 276  
*Syndactyla guttulata* 838  
 — *rufosuperciliata oleaginea* 8, 9, 15, 30  
 — *subalaris* 838  
*syriaca*, *Erythropygia* 371, 414  
*syriacus*, *Turdus* 453  
*syrix*, *Acrocephalus* 562\*, 566, 571, 664  
  
*tachina*, *Petrochelidon* 202  
*Tachuris* 70  
 — *rubrigastra* 84  
 — — *rubrigastra* 113  
 — — *loaensis* 113  
*Tachycineta* 14, 184, 191  
 — *a. albilinea* 192  
 — *albiventer* 186, 192  
 — *bicolor* 192  
 — *leucopyga* 192  
 — *leucorrhoa* 192  
 — *meyeni* 192  
 — *thalassina brachyptera* 192  
 — — *lepida* 192  
*tachyrypta*, *Colluricincla* 781, 823  
*Tachyphonus coronatus* 131, 490  
*tacsanowskii*, *Bradypterus* 550, 560, 658  
*taczanowskii*, *Cinclodes* 837  
*taczanowskii*, *Leptopogon* 843  
*taczanowskii*, *Riparia* 195  
*Taenioptera* 74  
 — *nengeta* 88  
*Taeniotriccus andrei* 842  
*taewanus*, *Garrulax* 484, 529  
*tahitica*, *Hirundo* 185, 186, 189, 191, 198, 199  
  
*taitensis*, *Urodynamis* 778  
*taivana*, *Motacilla* 220  
*taivanus*, *Pycnonotus* 267, 845  
*taivanus*, *Troglodytes* 344  
*takatsukasa*, *Monarcha* 810  
*talacoma*, *Prionops* 290, 307  
*talaseae*, *Zoothera* 399, 445  
*talovka*, *Phylloscopus* 593, 610\*, 681  
*tamaulipensis*, *Turdus* 460  
*Tanagra* 372  
*Tanagriden* 131, 321  
*tanensis*, *Luscinia* 416  
*tanganyika*, *Cisticola* 614, 699  
*Tangaren* 296  
*Tangavius aeneus* 95, 341  
*tapera*, *Progne* 185, 187, 192, 225\*  
*Tapera* 8, 12, 14  
 — *n. naevia* 56  
*taprobanus*, *Turdoides* 521  
*Taraba* 33, 35, 40  
 — *major* 33, 34, 35, 45  
 — — *kriegi* 45  
 — — *major* 35, 45  
 — — *melanurus* 35, 45  
 — — *obscurus* 33, 35, 45  
 — — *semifasciatus* 33, 35, 45  
 — — *transandeanus* 35, 45  
*tarnii*, *Pteroptochos* 55, 56, 57  
*Tarsiger* 362, 372, 628  
 — *chrysaes* 362, 628, 733  
 — — *chrysaes* 375, 400\*, 419  
 — — *whistleri* 375, 419  
 — *cyanurus* 362, 364  
 — — *cyanurus* 368, 375, 419  
 — — *pallidior* 375, 376, 419  
 — — *rufilatus* 375, 419  
 — *hyperythrus* 846  
 — *indicus* 362  
 — — *formosanus* 376, 419  
 — — *indicus* 376, 419  
 — *johnstoniae* 376, 419  
 — *stellatus* 415  
*tartarica*, *Alauda* 172  
*tasmanica*, *Epthianura* 651, 732  
*tatei*, *Premnoplex* 30, 838  
*Tauben* 9, 14  
*taylori*, *Tolmarchus* 77, 100  
*taylori*, *Tyrannus* (als *Tolmarchus*) 77, 100  
*techagra*, *Tchagra* 293, 309  
*Tchagra* 78, 283, 287, 288, 292, 293, 486, 650  
 — *australis* 310  
 — — *congener* 289, 310

- Tchagra australis damarensis* 289, 310  
 — — emini 309  
 — — frater 309  
 — — littoralis 310  
 — — minor 293, 309  
 — — souzae 293, 310  
 — — ussheri 309  
 — — cruenta 292  
 — — cruenta 293, 297, 310  
 — — hilgerti 293, 310  
 — — erythroptera 293, 308  
 — — j. jamesi 293, 310, 833  
 — — kimayensis 293, 310  
 — — minuta anchieta 289 (als australis), 292, 308  
 — — australis (statt anchietae) 289  
 — — minuta 292, 308  
 — — reichenowi 289  
 — — senegala armena 309  
 — — catholeuca 293, 309  
 — — confusa 308  
 — — cucullata 293, 309  
 — — erlangeri 293, 309  
 — — habessinica 293, 309  
 — — kalahari 309  
 — — mozambica 309  
 — — orientalis 289, 293, 309  
 — — pallida 308  
 — — senegala 293, 308  
 — — tchagra natalensis 293, 309  
*Tchitrea* 771, 815, 816  
*tecellatus*, *Troglodytes* 346  
*Teledromas* 56  
 — — fuscus 57  
*Teledromus* s. *Teledromas*  
*Teleonema filicauda* 123, 127  
 — — heterocerca 843  
*Telephonus* 308  
*teleschowi*, *Eremophila* 145, 162, 181  
*telescopthalmus*, *Arses* 767, 811  
*Telmatodytes* 330, 338  
*Telophorus* 287, 288, 290, 292  
 — — ansorgei 312  
 — — b. bocagei 295, 312  
 — — jacksoni 312  
 — — dohertyi 296, 313, 845  
 — — kupeensis 845  
 — — multicolor 845  
 — — nigrifrons sandgroundi 296, 313  
 — — olivaceus bertrandi 296, 313  
 — — olivaceus 295, 296, 313  
 — — quadricolor 288, 292, 296  
 — — quadricolor 313  
*Telophorus rubiginosus* 313  
 — — sulfureopectus similis 293, 312  
 — — sulfureopectus 312  
 — — viridis 845  
 — — zeylonus 288, 289, 294, 296, 313  
*temminckii*, *Coracina* 844  
*temminckii*, *Myiophoneus* 367, 441, 442  
*temminckii*, *Orthonyx* 467, 496\*, 500  
*temporalis*, *Anabacerthia* 838  
*temporalis*, *Pomatostomus* 466, 496\*, 509  
*tenebriformis*, *Monticola* 440  
*tenebrior*, *Pycnonotus* 269, 270  
*tenebrosa*, *Gerygone* 618, 729  
*tenebrosa*, *Pachycephala* 850  
*tenebrosa*, *Rhipidura* 850  
*tenebrosus*, *Phyllastrephus* 845  
*tenebrosus*, *Pitohui* 850  
*tenebrosus*, *Turdoides* 521  
*tenella*, *Neomicus* 476, 495, 512  
*tenella*, *Prinia* 548, 549, 619, 703  
*tenella*, *Prunella* 361  
*tenellipes*, *Phylloscopus* 546, 553, 594, 683  
*tenellus*, *Tmetothylacus* 208, 222  
*teneriffae*, *Regulus* 548, 634, 636, 717  
*tenerrima*, *Apalis* 627, 709  
*tenuipunctatus*, *Thamnophilus* 46  
*tenuirostris*, *Acanthiza* 727  
*tenuirostris*, *Cinclus* 325, 326  
*tenuirostris*, *Coracina* 233, 234, 243  
*tenuirostris*, *Geositta* 837  
*tenuirostris*, *Inezia* 842  
*tenuirostris*, *Salpinctes* 338  
*tenuirostris*, *Xenops* 839  
*tephrocephala*, *Cryptolopha* 685  
*tephrocephalus*, *Seicercus* 685  
*Tephrocorys* 156, 173  
*tephrodidas*, *Seicercus* 686  
*Tephrodornis* 287, 774  
 — — gularis frenatus 240, 248  
 — — fretensis 240, 248  
 — — gularis 240, 248  
 — — hainanus 241, 248  
 — — pelvicus 240, 247  
 — — sylvicola 240, 247  
 — — vernayi 247  
 — — pondicerianus 241  
 — — affinis 241, 248  
 — — pallidus 241, 248  
 — — pondicerianus 231, 248  
*tephrogenys*, *Criniger* 261, 277  
*tephrolaemus*, *Pycnonotus* 256, 274  
*tephronotus*, *Lanius* 300, 301, 316  
*tephronotus*, *Turdus* 450

terat, Lalage 244

Terenotriccus 71, 827

— erythrurus fulvularis 80, 106

Terenura callinota 839

— humeralis 839

— maculata 39, 50, 839

— sharpei 839

— spodioptila 839

teresita, Elminia 769, 812

Terpsiphone 574, 733, 735, 736, 767, 769, 770, 772, 812

— a. atrocaudata 816

— illex 816

— periorphthalma 816

— atrochalybeia 850

— bourbonnensis desolata 771, 815

— cinnamomea 734

— — cinnamomea 772, 817

— — unirufa 772, 817

— corvina 771, 813

— cyanescens 734, 772, 817

— m. mutata 815

— — singatra 815

— — vulpina 815

— — paradisi 771, 774

— — affinis 816

— — australis 816

— — borneensis 816

— — ceylonensis 815

— — floris 816

— — incei 816

— — leucogaster 737, 815

— — paradisi 737, 771, 815

— — saturator 816

— — turkestanica 815

— rufiventer 771

— — bedfordi 735, 771, 813

— — emini 814

— — ignea 771

— — neumanni 813

— rufocinerea 814

— — batesi 754\*, 771, 814

— — rufocinerea 814

— — viridis 735, 769, 814

— — cristata 814

— — ferreti 814

— — granti 814

— — kivuensis 737, 814

— — perspicillata 814

— — plumbeiceps 737, 814

— — speciosa 737, 814, 815

— — sahelica 814

— — ungujuensis 771, 814

Terpsiphone viridis viridis 814

terraereginae, Microeca 752, 797

terrestris, Cisticola 549, 599, 612, 698

terrestris, Phyllastrephus 258, 275

terrestris, Synallaxis 11, 26

terrestris, Zoothera 399, 445

terricolor, Prinia 620, 704

terricolor, Turdoides 521

Tersina viridis 187

tertia, Alaemon 831, 832

Tesia 545, 555, 557, 654

— cyaniventer 549, 554, 555, 653

— everetti 848

— olivea 848

— superciliaris 550, 555, 654

tessmanni, Muscicapa 849

testaceus, Ammomanes 170

Tetraogallus 374

tetrax, Tetrax 231, 234

Tetrax tetrax 231, 234

texensis, Myiozetetes 99

textilis, Amytornis 547, 639, 721

textrix, Cisticola 549, 614, 699, 700

thalassina, Eumyias 737, 748, 793

thalassina, Tachycineta 192

thalassoides, Eumyias 748, 793

Thamnistes anabatinus 839

Thamnobia 393, 415, 439

Thamnocharis dignissima 840

— eludens 840

Thamnolaea 364, 389, 434

— cinnamomeiventris albiscapulata 389, 434

— — autochthones 435

— — cinnamomeiventris 389, 435

— — subrufipennis 390, 434

— coronata 846

— semirufa 389, 846

Thamnomanes caesius 37, 48, 839

— — hoffmanni 37, 48

— — occidentalis 839

— plumbeus 839

— saturninus 839

— schistogynus 839

thamnophiloides, Attila 131

Thamnophilus 34, 36, 38, 41, 45, 130, 283, 288, 292, 486, 650

— aethiops incertus 36, 47

— — punctuliger 36, 47

— — amazonicus 34, 36

— — paraensis 47

— — aroyae 839

— — bridgesi 36, 47

- Thamnophilus caerulescens* 34, **36**, 39, 47, 48  
 — — *caerulescens* 48  
 — — *dinellii* 47  
 — — *gilvigaster* 48  
 — — *cirrhat* **35**, 45  
 — — *cryptoleucus* 839  
 — — *doliatus* **36**, 40, 554  
 — — *fraterculus* 33, 46  
 — — *intermedius* 46  
 — — *mexicanus* 46  
 — — *nigricristatus* 33, 46  
 — — *radiatus* 46  
 — — *subradiatus* 46  
 — — *tobagensis* 33, 46  
 — — *insignis* 839  
 — — *multistriatus* 34, **36**  
 — — *multistriatus* 46  
 — — *murinus* **36**  
 — — *canipennis* 47  
 — — *naevius* 48  
 — — *nigriceps* 839  
 — — *nigrocinereus* 839  
 — — *palliat* 34  
 — — *berlepschi* **36**, 46  
 — — *palliat* **36**, 46  
 — — *praecox* 839  
 — — *punctatus* **36**  
 — — *ambiguus* 47  
 — — *atrinucha* 47  
 — — *leucogaster* 47  
 — — *punctatus* 47, 96\*  
 — — *radiatus* **36**  
 — — *ruficapillus* 34, **36**  
 — — *ruficapillus* 48  
 — — *ruficollis* 34, 47  
 — — *schistaceus* 839  
 — — *sticturus* 47  
 — — *tenuipunctatus berlepschi* **36**, 46  
 — — *torquatus* **36**, 48  
 — — *unicolor* **36**  
 — — *grandior* 47  
*Thamnornis chloropetoides* 550, **578**, 668  
*Tharrhaleus* 359, 361  
*theklae*, *Galerida* **159**, 177, 178  
*thermophilus*, *Anthus* 211, 226  
*Thescelocichla* 249  
 — — *leucopleura* 249, **258**, 275  
*theuca*, *Mimus* **349**, 354  
*tholloni*, *Myrmecocichla* 846  
*thompsoni*, *Hypsipetes* **264**, 281  
*thomsoni*, *Erythrocercus* **765**, 808  
*thoracicia*, *Apalis* 549 (errore sub *flavida*), 550, 617, **626**, 627, 708  
*thoracica*, *Stachyris* **477**, 514  
*thoracicus*, *Bradypterus* 547, 550, **559**, 560, 560, 657, 658  
*thoracicus*, *Cyphorhinus* 846  
*thoracicus*, *Lioscelis* 840  
*thoracicus*, *Thryothorus* 846  
*Thraupinae* 490  
*threothorax*, *Rhipidura* 849  
*Thripadectes f. flammulatus* 31  
 — — *h. holostictus* 31  
 — — *ignobilis* 31  
 — — *melanorhynchus* 839  
 — — *rufobrunneus* 10, 31  
 — — *scrutator* 839  
 — — *virgaticeps* 839  
*Thripophaga* 838  
 — — *berlepschi* 838  
 — — *cherriei* 838  
 — — *fusciceps* 838  
 — — *hypochondriaca* 838  
 — — *macroura* 838  
*Thripophaga punensis lilloi* 825  
 — — *sclateri* 14, 29  
*Thryolegus* 14, 22  
*Thryomanes* 328, **331**  
 — — *bewickii* 191  
 — — *bairdi* 341  
 — — *bewickii* **331**, 339  
 — — *calophonus* 340  
 — — *catalinae* 340  
 — — *cerroensis* 340  
 — — *charienturus* 340  
 — — *correctus* 340  
 — — *cryptus* **331**, 339  
 — — *drymoeus* 340  
 — — *eremophilus* 340  
 — — *marinensis* 340  
 — — *mexicanus* 341  
 — — *nesophilus* 340  
 — — *spilurus* 340  
 — — *sissonii* 846  
*thryophilus*, *Cistothorus* 339  
*Thryophilus* 343  
 — — *albipectus* 343  
*Thryorchilus browni* 846  
*Thryothorus* 328, **331**  
 — — *a. albinucha* 342  
 — — *atroglaris* 846  
 — — *coraya amazonicus* 328, 341  
 — — *cantator* 341  
 — — *griseipectus* 341

- Thryothorus euophrys* 846  
 — *fasciatoventris* 846  
 — *felix* **331**  
   — — *felix* 341  
 — *g. genibarbis* 341  
 — *griseus* 846  
 — *guarayanus* 846  
 — *leucotis* 332  
   — — *albipectus* 329, **332**, 343  
   — — *peruanus* 343  
 — *longirostris* **332**  
   — — *longirostris* 343  
 — *ludovicianus berlandieri* 342  
   — — *lomitensis* 342  
   — — *ludovicianus* 342  
   — — *miamensis* 342  
 — *maculipectus* 328, **331**  
   — — *canobrunneus* 341  
   — — *umbrinus* 341  
 — *modestus* 328, 329, **332**  
   — — *elutus* 343  
   — — *modestus* 342  
   — — *zeledoni* 343  
 — *nicefori* 846  
 — *nigricapillus* **331**  
   — — *nigricapillus* 342  
   — — *semibadius* **332**, 341  
 — *pleurostictus* 328, **332**  
   — — *oaxacae* 342  
   — — *pleurostictus* 342  
 — *rufalbus* 328, **332**  
   — — *cumanensis* 332, 336\*, 342  
   — — *minlosi* 342  
 — *rutilus hyperythrus* **331**, 341  
   — — *rutilus* 341  
   — — *tobagensis* **331**, 336\*, 341  
   — — *sinaloa* 328, **332**  
   — — *sinaloa* 342  
   — *superciliaris* 328  
   — — *baroni* **332**, 343  
   — — *superciliaris* **332**  
*Thryothorus thoracicus* 846  
*thunbergi*, *Motacilla* 205, **206**, 219  
*tianschanicus*, *Troglodytes* 344  
*tibetana*, *Calandrella* 144, 145, 156, **157**, 173  
*tibetana*, *Prunella* 360  
*tibetana*, *Riparia* 195, 196  
*tibialis*, *Neochelidon* 844  
*ticehursti*, *Sylvia* 844  
*tickelli*, *Drymocotaphus* 503  
*tickelli*, *Pomatorhinus* 503  
*tickelli*, *Trichastoma* 465, 470, **471**, 503  
*Tickellia* **594**, 733  
   — *hodgsoni* 550  
   — — *hodgsoni* **596**, 687  
*tickelliae*, *Cyornis* 734, **744**, **745**, **746**, 791  
*tickelliae*, *Muscicapa* 791  
*tigrinus*, *Lanius* **298**, 314  
*Tijuca atra* 843  
*Timalia* 465, 478  
   — *pileata* 470, 479  
   — — *bengalensis* 467, 517  
   — — *intermedia* 496\*, 517  
   — — *jerdoni* 517  
   — — *pileata* **479**, 517  
   — — *smithi* 517  
*Timalien* 163, **463**, 464, 472, 476, 495, 496\*, 497\*, 545, 546, 553, 555, 834, 845  
*Timaliidae* 10, 190, 191, 260, 283, 287, 306, 362, 463, 464, 491, 545, 553, 574, 637, 733, 738, 847  
*Timaliinae* 463  
*timidus*, *Empidonax* 828  
*timorensis*, *Oreicola* 849  
*timoriensis*, *Megalurus* 352, 550—552, **579**, 580, 669  
*Tinamidae* 556  
*Tinamus* 348, 464, 483  
*tincta*, *Camaroptera* 546, 547, 550, 553, **629**, 711  
*tinnabulans*, *Cisticola* 548, 553, 599, **613**, 698  
*tinniensi*, *Cisticola* 547, 549, 550, **606**, 617, 695  
*tiphia*, *Aegithina* **282**, 283, 285  
*tithys*, *Phoenicurus* 380, 425  
*tithys*, *Synallaxis* 838  
*Tityra* 125, 126  
   — *cayana braziliensis* **133**, 138  
   — — *cayana* 126, **132**, 133, 138  
   — — *inquisitor* 844  
   — *leucura* 844  
   — *semifasciata* 126  
   — — *columbiana* **133**, 138  
   — — *costaricensis* **133**, 139, 831  
   — — *nigriceps* **133**, 138  
*Tmetothylacus tenellus* **208**, 222  
*tobagensis*, *Formicivora* 34, **38**, 49  
*tobagensis*, *Mimus* 353  
*tobagensis*, *Myiarchus* 73, 102  
*tobagensis*, *Myiodynastes* 98  
*tobagensis*, *Thamnophilus* 33, 46  
*tobagensis*, *Thryothorus* **331**, 336\*, 341  
*tobagensis*, *Troglodytes* 336\*, 346  
*Todopsis* 545, **637**

*Todopsis cyanocephala* 547, 548, 552

— — *bonapartii* 638, 718

— — *wallacii* 547, 548, 638, 718

*Todirostrum* 69—71, 82, 83, 111, 828

— *albifacies* 842

— *calopterum* 842

— *capitale* 842

— *chrysocrotaphum* 83, 828, 842

— — *illigeri* 110

— — *nigriceps* 110

— *cinereigulare* 110

— *cinereum cinereum* 73, 110

— — *finitimum* 73, 82, 110, 829

— — *sclateri* 110

— *fumifrons penardi* 82, 110, 829

— *guttatum* 842

— *latirostre* 842

— *maculatum* 82, 83

— — *maculatum* 73, 82, 110

— *pictum* 110

— *poliocephalum* 69, 71, 82, 110, 637

— *russatum* 842

— *senex* 842

— *sylvia schistaceiceps* 82, 110

— — *schulzi* 110

*Töpfervogel* 8, 14, 34, 96\*

*togoensis*, *Turdoides* 522

*toitoti*, *Petroica* 759, 800

*toklao*, *Megalurus* 578, 669

*tolimensis*, *Mimus* 354

*Tolmarchus* (jetzt *Tyrannus*) *caudifasciatus*

71, 79

— — *bahamensis* 100

— — *caudifasciatus* 77, 100

— — *gabbi* 101

— — *jamaicensis* 96\*, 100

— — *taylori* 77, 100

*Tolmomyias* 39, 69, 71

— *assimilis* 842

— *flaviventris aurulentus* 82, 109

— *collingwoodi* 73

— *megacephalus* 82, 828

— *poliocephalus* 82

— — *sclateri* 109

— *sulphurescens* 71, 81, 84

— — *berlepschi* 73

— — *cherriei* 73, 828, 829

— — *cinereiceps* 82, 109

— — *exortivus* 82, 109

— — *sulphurescens* 109

*toni*, *Sylvia* 589, 677

*tonsa*, *Dyaphorophya* 850

*toratugumi*, *Zoothera* 444

*torquata*, *Corythopis* 840

*torquata*, *Melanopareia* 56, 58

*torquata*, *Myrmornis* 840

*torquata*, *Pachycephala* 736, 773, 777, 820, 821

*torquata*, *Platysteira* 307, 733

*torquata*, *Poospiza* 75

*torquata*, *Saxicola* 366, 368, 373—375, 380,

381, 387, 388, 431, 432, 494, 600, 623,

740, 744, 750, 763

*torquata*, *Synallaxis* 26, 56, 58

*torquatus*, *Lanioturdus* 291, 307

*torquatus*, *Neolestes* 264, 281

*torquatus*, *Thamnophilus* 36, 48

*torquatus* *Turdus* 406, 452

*torqueola*, *Yuhina* 492, 497\*, 540

*torrentium*, *Motacilla* 208, 222

*torridus*, *Attila* 843

*torridus*, *Furnarius* 22

*townsendi*, *Myadestes* 367, 428

*Toxostoma* 351

— *bendirei* 348, 351

— — *bendirei* 356

— *cinereum* 351

— — *cinereum* 356

— — *mearnsi* 356

— *curvirostre* 348, 351

— — *celsum* 337\*, 356

— — *curvirostre* 351, 356

— — *oberholseri* 357

— — *palmeri* 351, 356

— *dorsale* 348, 351

— — *crissale* 357

— — *dorsale* 357

— — *trinitatis* 357

— *guttatum* 846

— *lecontei* 351

— — *arenicola* 348, 357

— — *lecontei* 357

— *l. longirostre* 351, 356

— — *sennetti* 351, 356

— *ocellatum* 351, 356

— *redivivum* 348, 351

— — *pasadenensis* 357

— — *redivivum* 357

— — *sonomae* 357

— *rufum* 348, 350, 351

— — *longicauda* 356

— — *rufum* 336\*, 356

— — *ruficauda* 337\*, 357

*Trachycomus ochrocephalus* 251, 265

*tractac*, *Cercomela* 368, 386, 387, 430

traillii, Empidonax 73, 80 (als alnorum),  
 105  
 transandeanus, Taraba 35, 45  
 transfluvialis, Paradoxornis 498, 544  
 transfuga, Hirundo 189  
 transitiva, Hirundo 189, 197  
 transvaalensis, Laniarius 311  
 transvaalensis, Sphenocacus 574, 666  
 Trappen 142  
 Trauerschnäpper (Ficedula hypoleuca) 742  
 travancorensis, Pomatorhinus 506  
 traversi, Miro 849  
 Traversia lyalli 67, 841  
 treacheri, Garrulax 483, 528  
 tregellasi, Pomatostomus 509  
 Tregellasia 761  
 — capito 735, 762  
 — — capito 753, 798  
 — — nana 735, 753, 797  
 — leucops 735, 737, 798  
 — — albifacies 734, 755, 798  
 — — albigularis 735 (als albogularis), 755,  
 798  
 — — melanogenys 755, 798  
 triangularis, Xiphorhynchus 837  
 Tribura 559, 560, 563, 658, 659, 669  
 — luteoventris 658  
 tricarunculata, Procnias 841  
 Trichastoma 464, 466, 479  
 — abbotti 471, 473 (als a. abbotti), 474  
 — — amabile 466, 471, 496\*, 504  
 — albipectus 847 jetzt cleaveri  
 — bicolor 847  
 — celebense 465  
 — — finschi 471, 504  
 — cinereiceps 847  
 — cleaveri 847  
 — — batesi 466, 472, 504  
 — fulvescens 465, 466  
 — — fulvescens 466, 472, 504  
 — malaccense 471, 642  
 — — malaccense 504  
 — perspicillatum 847  
 — poliothorax 847  
 — puveli 847  
 — pyrrhopterum 847  
 — pyrrogenys canicapillum 471, 504  
 — — longstaffi 471, 504  
 — — pyrrogenys 471, 504  
 — puveli 847  
 — rostratum 847  
 — rufescens 847

Trichastoma  
 — rufipenne 465  
 — — distans 466, 472, 504  
 — sepiarium minus 471, 504  
 — — sepiarium 470, 471, 504  
 — tickelli 465  
 — — assamense 470, 471, 503  
 — — fulvum 471, 503  
 — — tickelli 471, 503  
 — vanderbilti 847  
 Trichocichla rufa 848  
 Tricholestes 261  
 Trichophorus 260, 277  
 tricolor, Alectrurus 75, 91, 841  
 tricolor, Copsychus 379, 423, 424  
 tricolor, Ephianura 651, 732  
 tricolor, Ficedula 788  
 tricolor, Lalage 235, 236, 244, 295  
 tricolor, Lanius 289, 300, 316  
 tricolor, Muscicapula 737, 744, 789, 790  
 tricolor, Perissocephalus 844  
 tricolor, Phyllastrephus 250, 259, 276  
 tricolor, Prionops 291, als Sigmodus 289,  
 307  
 tricolor, Pycnonotus 250, 254, 259, 269  
 tricolor, Rhipidura 803  
 tricolor, Sigmodus, s. Prionops  
 trifasciatus, Nesomimus 336\*, 350, 355  
 Tringorhina 514  
 trinitatis, Elaenia 73, 116, 828  
 trinitatis, Manacus 121, 124, 128  
 trinitatis, Pitangus 73, 100  
 trinitatis, Ramphocaelus 554, 562\*, 652  
 trinitatis, Sakesphorus 33, 45  
 trinitatis, Synallaxis 11, 25  
 trinitatis, Toxostoma 357  
 Tryptorhinus 56, 58  
 tristis, Pachyrhamphus 97\*, 126, 132, 137,  
 831  
 tristis, Phylloscopus 592, 679  
 tristis, Regulus 548, 635, 717  
 tristis, Turdus 461  
 triurus, Mimus 348, 350, 355  
 trivialis, Anthus 205, 210, 212, 214,  
 215—217, 225\*, 228, 381, 490, 577, 579,  
 651  
 trivirgata, Conopias 841  
 trivirgata, Monarcha 734, 766, 810  
 trivirgatus, Phylloscopus 546, 553, 594,  
 684  
 trivirgatus, Pomatostomus 509  
 trobriandi, Colluricincla 780, 822  
 Trochalopecteron 362 (als Trochalopecteron),



- 409, 464, 465, 480, 482, 483, **484**, 485,  
526—530, 531 (einmal Trochalopteron),  
532
- *imbricatum* 484, 530
- *jerdoni* 529
- *lineatum ziaratensis* 530
- *phoeniceum* (als Trochalopteron) 532
- Trochalopteron, früher oft für Trocha-  
lopteron
- trochilirostris, Campylorhamphus 18 837
- trochilirostris, Xiphorhynchus 18
- trochiloides, Acanthopneuste 683
- trochiloides, Phylloscopus 546, 553, 591,  
**594**, 635, 682, 683
- trochilirostris, Campylorhamphus 18
- trochilus, Phylloscopus 547, 548, 553, **591**,  
592, 593, 595—597, 610\*, 643, 678
- Trochocercus 812, 815
- *albiventris* 735
- — *albiventris* **769**, 812
- *albonotatus* 734
- — *subcaeruleus* **768**, 812
- — *swynnertoni* **768**, 812
- *cyanomelas* 735
- — *bivittatus* **769**, 812
- — *cyanomelas* **769**, 812
- *nigromitratus* 735, **769**, 812
- *nitens* 735
- — *nitens* **769**, 812
- Troglodytes 37, 189, 190, 328, **332**, 333, 564,  
626, 628, 646
- *aedon* 328, **333**
- — *aedon* 329, 345
- — *albicans* 346
- — *atacamensis* 346
- — *atopus* 346
- — *aztecus* 345
- — *baldwini* 345
- — *bonariae* 347
- — *brunneicollis* 328, **333**, 345
- — *cahooni* **333**, 345
- — *chilensis* 331, 347
- — *clarus* 346
- — *cobbi* 347
- — *columbae* 346
- — *grenadensis* 346
- — *guarixa* 346
- — *hornensis* 347
- — *inquietus* 329, 345
- — *intermedius* 345
- — *magellanicus* 347
- — *musculus* 331, 346, 555
- Troglodytes aedon parkmanii **333**, 345
- — *rex* 346
- — *rufescens* 345
- — *striatulus* 346
- — *tecellatus* 346
- — *tobagensis* 336\*, 346\*
- — *vorhiesi* 333, 345
- — *wiedi* 346
- *browni* 846
- *brunneicollis* s. aedon b. 333
- *domesticus* 345
- *platensis* 331
- *r. rufulus* 347
- *solstitialis frater* 347
- — *rufociliatus* 347
- *solstitialis* 347
- *troglydites* 328, 331, 375, 477, 593, 615,  
645, 741
- — *alascensis* 343
- — *borealis* **333**, 345
- — *cypriotes* 344
- — *dauricus* 344
- — *fumigatus* 343, 593
- — *hiemalis* 329, **333**, 343
- — *hirtensis* 345
- — *indigenus* 344
- — *islandicus* 345
- — *kabyorum* 344
- — *koenigi* **333**, 344
- — *meligerus* 328, **333**, 343
- — *neglectus* **333** (als neglecta), 344
- — *nipalensis* 344
- — *occidentalis* 344
- — *pacificus* **333**, 343
- — *pallidus* 344
- — *pullus* 343
- — *subpallidus* 344
- — *taivanus* 344
- — *tianschanicus* 344
- — *troglydites* 329, **333**, 344
- — *zetlandicus* 345
- troglydites, Cisticola 848
- troglydites, Troglodytes 328, 329, **333**,  
343—345, 375, 477, 593, 615, 645, 741
- Troglodytidae 191, 325, **328**, 348, 351, 463,  
476
- Troglodytiden 331
- troglydoides, Spelaeornis 847
- Trogon 44
- Trogonidae 14
- tropaea, Henicorhina **333**, 347

- tropicalis, *Melaenornis* 784  
 tropicalis, *Turdus* 450  
 tschebaiewi, *Luscinia* 418  
 tschudii, *Ampelioides* 843  
 tschutschensis, *Motacilla* 220  
 tuberculifer, *Myiarchus* 72, 79, 103  
 tucumanus, *Phylloscartes* 84, 112  
 tumbezana, *Phaeomyias* 118  
*Tumbezia salvini* 841  
 turanica, *Saxicola* 437  
 turcestanicus, *Myiophoneus* 367, 442  
 turcosa, *Cyornis* 735, 745, 791  
*Turdidae* 10, 34, 362, 366, 367, 373, 463, 464, 472, 545, 553, 629, 637, 733, 738, 846  
*Turdiden* 402, 574  
*Turdinae* 546  
*Turdinulus* 191, 475, 511  
   — *exsul* 511  
   — *roberti* 511  
*turdinus*, *Campylorhynchus* 330, 335  
*turdinus*, *Ptyrticus* 847  
*turdinus*, *Schiffornis* 121, 125, 129, 829, 830  
*Turdinus* 471, 472, 474, 475, 510  
   — *erythrogenys mclellandi* (recte *Pomatrhinus*) 466  
   — *magnirostris* 473  
*turdoides*, *Cataponera* 847  
*Turdoides* 14, 362, 463—465, 480  
   — *a. affinis* 521  
   — — *polioplacus* 521  
   — — *taprobanus* 521  
   — *altirostris* 847  
   — *a. aylmeri* 520  
   — *bicolor* 464, 466, 480, 481, 482, 523  
   — *caudatus* 519  
   — *eclipses* 519  
   — — *huttoni* 466, 519  
   — — *salvadorii* 518  
   — *earlei earlei* 519  
   — — *sonivius* 519  
   — *fulvus acaciae* 480, 485, 520  
   — — *fulvus* 519  
   — *gularis* 519  
   — *gymnogenys* 847  
   — *hindei* 523  
   — *h. hypoleucus* 523  
   — *jardinei* 464  
   — — *jardinei* 464, 481, 522  
   — — *kirkii* 466, 481, 482, 522  
   — — *natalensis* 481, 522  
   — *leucopygius hartlaubii* 523  
   — — *smithii* 522  
   — *longirostris* 466, 519  
*Turdoides malcolmi* 519  
   — *melanops* 480, 481, 482  
   — — *melanops* 521  
   — — *sharpei* 481, 521  
   — *nipalensis* 480, 518  
   — *plebejus* 464, 481  
   — — *platycircus* 480, 481, 496\*, 522  
   — — *plebejus* 465, 480, 522  
   — — *togoensis* 522  
   — *r. reinwardtii* 521  
   — — *stictilaemus* 522  
   — *rubiginosus heuglini* 520  
   — — *rubiginosus* 520  
   — *s. squamiceps* 519  
   — *s. squamulatus* 522  
   — *striatus malabaricus* 520  
   — — *orientalis* 521  
   — — *rufescens* 520  
   — — *sindianus* 466, 520  
   — — *somervillei* 520  
   — — *striatus* 466, 521  
   — — *terricolor* 521  
   — *subrufus hyperythrus* 520  
   — — *subrufus* 464, 520  
   — *tenebrosus* 521  
*Turdus* 74, 233, 234, 236, 295, 321, 326, 348, 364, 365, 379, 383, 385, 393—395, 402, 404, 405, 407, 443  
   — *abyssinicus* 405  
   — — *abyssinicus* 450  
   — — *elgonensis* 450  
   — *albicollis* 366  
   — — *albicollis* 461  
   — — *assimilis* 367, 411, 461  
   — — *cnephorus* 407, 461  
   — — *crotopezus* 461  
   — — *leucauchen* 461  
   — — *lygrus* 407, 411, 460, 461  
   — — *oblitus* 461  
   — — *phaeopygoides* 367, 401\*, 411, 461  
   — — *phaeopygus* 411, 461  
   — *albicinctus* 406, 451  
   — *amaurochalinus* 459  
   — *aurantius* 407, 410, 457  
   — *auritus* 456  
   — *bewsheri* 847  
   — *boulboul* 367, 406, 452  
   — *cardis* 364, 366, 407, 410, 451  
   — *castaneus castaneus* 455  
   — *celanops* 364  
   — — *celanops* 455  
   — *chiguanco* 410  
   — — *amoenus* 457

- Turdus chiguanco anthracinus* 410, 457  
 — — *chiguanco* 457  
 — *chrysolaus chrysolaus* 367, 407, 455  
 — *dauma amami* 445  
 — *dissimilis* 410  
 — — *dissimilis* 405, 451  
 — — *hortulorum* 366, 399, 405, 410, 451  
 — — *protomomelas* 405, 451  
 — *dubius* 455  
 — *falcklandii* 404, 411  
 — — *falcklandii* 407, 458  
 — *feae* 366, 408, 410, 455  
 — *fulviventris* 847  
 — *fumigatus* 407  
 — — *aquilonalis* 367, 459  
 — — *fumigatus* 460  
 — — *nigrirostris* 459  
 — — *personus* 407, 459  
 — *fuscater* 364, 410  
 — — *fuscater* 410, 548  
 — — *gigantodes* 410, 548  
 — — *gigas* 410, 458  
 — — *pallidiventris* 458  
 — *fuscatus* 408, 455  
 — *grayi* 403, 404, 411  
 — — *casius* 460  
 — — *grayi* 367, 460  
 — — *incomptus* 460  
 — — *tamaulipensis* 460  
 — *gymnophthalmus* 460  
 — *haplochrous* 847  
 — *hauxwelli* 847  
 — *helleri* 847  
 — *hodgsoni* 457  
 — *ignobilis* 407  
 — — *arthur* 459  
 — — *debilis* 367, 459  
 — — *goodfellowi* 459  
 — — *ignobilis* 459  
 — *iliacus coburni* 408, 456  
 — — *iliacus* 367, 408, 456  
 — *jamaicensis* 411, 460  
 — *kessleri* 408, 455  
 — *lawrencii* 847  
 — *leucogenys* 457  
 — *leucomelas albiventer* 367, 459  
 — — *ephippialis* 459  
 — — *leucomelas* 459  
 — *l. libonyanus* 450  
 — — *niassae* 450  
 — — *tropicalis* 450  
 — *litsipsirupa* 321, 364, 366, 410  
 — — *litsipsirupa* 405, 451  
*Turdus litsipsirupa pauciguttatus* 367, 405, 451  
 — — *simensis* 450  
 — — *stierlingi* 405, 451  
 — *ludoviciae* 405, 407, 450  
 — *magellanicus* 407, 458  
 — *maranonicus* 407, 458  
 — *menachensis* 847  
 — *merula* 10, 238, 288 (auch nur Amsel), 292–294, 296, 348–350, 363, 365 bis 367, 379, 380, 385, 388, 396–399, 403–406, 407, 408, 410, 484, 492, 616, 622, 738  
 — — *albobinctus* 407  
 — — *algira* 452  
 — — *aterrimus* 453  
 — — *azorensis* 407, 452  
 — — *bourdilloni* 407, 453  
 — — *cabreræ* 452  
 — — *hispaniae* 407, 452  
 — — *intermedius* 453  
 — — *kinnisii* 407, 453  
 — — *mallorcae* 452  
 — — *mandarinus* 364, 366, 401\*, 407, 453  
 — — *mauritanicus* 452  
 — — *maximus* 407, 453  
 — — *merula* 401\*, 406, 407, 452  
 — — *nigropileus* 407, 453  
 — — *schiebeli* 452  
 — — *simillimus* 407, 453  
 — — *sowerbyi* 453  
 — — *syriacus* 453  
 — *migratorius* 332, 348, 352, 363, 364, 397, 403, 404, 827  
 — — *achrusterus* 401\*, 411, 462  
 — — *caurinus* 462  
 — — *confinis* 411, 462  
 — — *migratorius* 411, 462  
 — — *nigrideus* 462  
 — — *propinquus* 411, 462  
 — *montanus* 357  
 — *mupinensis* 366, 410, 456  
 — *musicus* 408, 456  
 — *naumanni eunomus* 367, 408, 455  
 — — *naumanni* 367, 408, 456  
 — *nigrescens* 363, 410, 457  
 — *nigriceps* 410  
 — — *nigriceps* 458  
 — *nudigenis* 407, 459  
 — — *maculirostris* 460  
 — — *nudigenis* 367, 460

**Turdus obscurus 408, 455**

- olivaceofuscus 847
- olivaceus 405
- — centralis 449
- — chiguancoides 407, 449
- — graueri 401\*, 449
- — olivaceus 407, 450
- — pelios 407, 449
- — pondoensis 450
- — saturatus 407, 449
- — smithi 450
- — stormsi 449
- — swynnertoni 450
- olivater 847
- pallidus 408, 455
- philomelos 135, 143, 288 (auch nur als Singdrossel), 293, 294, 296, 350, 362, 364, 365, 367, 395, 397, 411, 468, 483, 484, 740, 759
- — clarkei 409, 456
- — ericetorum 409, 456
- — hebridensis 456
- — philomelos 367, 401\*, 409, 456
- pilaris 363, 367, 396, 399, 402, 406, 408, 456
- plebejus 363, 407
- — plebejus 459
- plumbeus 405
- — albiventris 401\*, 407, 410, 457
- — ardosiacus 457
- — portoricensis 457
- — rubripes 410, 457
- — schistaceus 410, 457
- poliocephalus 364, 407
- — bicolor 454
- — erythropleurus 453
- — fumidus 454
- — layardi 407, 454
- — nigrorum 407, 454
- — poliocephalus 454
- — ruficeps 364, 366, 407, 454
- — samoensis 407, 454
- — stresemanni 454
- — vanicorensis 454
- — vinitinctus 454
- — xanthopus 407, 454
- ravidus 847
- reevei 847
- r. rubrocanus 408, 455
- ruficollis atrogularis 367, 408, 455
- ruficollis 408, 455
- rufitorques 363, 461
- rufiventris 404, 410

**Turdus rufiventris rufiventris 458**

- rufopalliat 411
- — rufopalliat 461
- serranus 404
- — atrosericeus 407, 458
- — serranus 458
- sinensis 453
- swalesi 411, 461
- tephronotus 450
- torquatus alpestris 406, 452
- — amicorum 406, 452
- — torquatus 367, 406, 452
- tristis 461
- unicolor 364, 405, 451
- varius 398, 444
- viscivorus 233, 287, 290, 363—366, 396, 397, 403, 405—408, 410
- — bonapartei 367, 457
- — deichleri 457
- — reiseri 456
- — viscivorus 367, 401\*, 409, 456, 457
- turkestanica, Terpsiphone 815
- turkestanicus, Monticola 395, 440
- Turnagra 733, 734, 736
- capensis 783, 824
- crassirostris 824
- turneri, Eremomela 848
- tweeddalei, Megalurus 550, 579, 669
- Tychaedon 371, 415
- Tylas eduardi 845, 846
- tympanistrigus, Pycnonotus 845
- typhla, Dendrocincla 16
- typica, Coracina 234, 243
- typica, Deconychura 825
- typicus, Nesillas 352, 551 (als typica), 577, 578, 668
- Tyrannen 40, 69, 73, 96\*, 474, 637
- Tyranneutes stolzmanni 843
- virescens 843
- Tyrannidae 69, 85, 122, 126, 293, 840, 841
- Tyranniden 34, 36, 37, 39, 62, 69, 74, 76, 85, 130, 291, 756
- tyrannina, Cercomacra 39, 50
- tyrannina, Dendrocincla 837
- Tyranninae 69
- Tyranniscus 70
- australis 842
- bolivianus 842
- cinereicapillus 842
- cinereiceps 842
- gracilipes acer 86, 119
- nigrocapillus 842

- uropygialis 842
- vilissimus 73, 86
- — parvus 118
- viridiflavus 842
- Tyrannopsis 71, 78
- luteiventris 841
- sulphurea 73, 100
- tyrannula, Yuhina 494, 541
- tyrannulus, Myiarchus 73, 101, 102
- Tyrannulus 70
- elatus 87
- — elatus 119
- tyrannus, Muscivora 76, 77, 93
- tyrannus, Tyrannus 77, 94
- Tyrannus 69, 71, 77, 79
- albogularis 77, 94
- carolinensis 94
- caudifasciatus s. Tolmarchus
- crassirostris 77, 95
- cubensis 77, 95
- dominicensis 71
- — dominicensis 73, 77, 95
- — rostratus 77, 95
- — vorax 77, 95
- melancholicus 77, 130, 774
- — chloronotus 73, 94
- — couchi 94
- — despotes 77, 94
- — obscurus 77, 94
- — occidentalis 95
- — melancholicus 77, 94
- niveigularis 94
- tyrannus 77, 94
- verticalis 94
- vociferans 77, 94
- tyrrhenica, Muscivora 750, 794
- tytleri, Cisticola 547, 548, 550, 613, 698
- tytleri, Hirundo 197
- tytleri, Hypothymis 770, 813
- tytleri, Phylloscopus 546, 547, 592, 679
- ucayalae, Simoxenops 838
- ugiensis, Monarcha 809
- ukamba, Cisticola 550, 603, 692
- umbratilis, Rhinomyias 735, 747, 792
- umbretta, Sclerurus 32
- umbrinus, Thryothorus 341
- umbrovirens, Phylloscopus s. Seicercus 548
- umbrovirens, Seicercus 546, 548 (als Phylloscopus), 594, 595, 685
- undata, Sylvia 549, 567, 589, 590, 677
- unduligera, Frederickena 839
- ungujuensis, Terpsiphone 771, 814
- unibrunnea, Cinnycerthia 338
- unicolor, Amblyospiza 82
- unicolor, Campylorhynchus 335
- unicolor, Chloropipo 843
- unicolor, Cinclus 327, 336\*
- unicolor, Cyornis 735, 737, 746, 791
- unicolor, Myadestes 429
- unicolor, Myrmotherula 37, 49
- unicolor, Paradoxornis 848
- unicolor, Scytalopus 841
- unicolor, Thamnophilus 36, 47
- unicolor, Turdus 364, 405, 451
- uniformis, Chloropipo 843
- unirufa, Cinnycerthia 338
- unirufa, Synallaxis 26
- unirufa, Terpsiphone 772, 817
- unirufus, Lipaugus 131, 136
- unitatis, Cecropis 184, 187, 200
- unitatis, Hirundo, = Cecropis 184
- Upucerthia 10, 14, 20
- albigula 825
- andaecola 837
- certhioides 15
- darwini 19
- d. dumetaria 20
- — hallinani 20
- — hypoleuca 19
- fitzgeraldi 19
- harterti 837
- jelskii 837
- luscini 15
- ruficauda 837
- serrana 837
- validirostris 837
- — pallida 20
- uraniae, Rhipidura 806
- urbica, Delichon 84, 184, 186, 189, 203
- Urocichla 476, 512
- Urocissa 284
- erythrorhyncha occipitalis 499
- Urodynamis taitensis 778
- Urolais 546
- Urolestes 287, 298, 314, 777
- Urolestes aequatorialis 314
- Uromyias agilis 842
- agraphia 842
- Uropsila (für Troglodytes aedon brunnei-collis) 328, 347
- leucogastra 846
- uropygialis, Acanthiza 546, 645, 727
- uropygialis, Chirocylla 844
- uropygialis, Cisticola 549, 612, 697
- uropygialis, Stelgidopteryx 194
- uropygialis, Tyranniscus 842

- Urosphena 552, 557  
 — pallidipes 555  
 — — osmastoni 547, **555**, 556, 654  
 — — pallidipes 547, **555**, 556, 557 (Cettia für Urosphena), 654  
 — squameiceps 551, 553 (als squameiceps), **555**, 654  
 — subulata 848  
 — whiteheadi 848  
 urosticta, Myrmotherula 839  
 urostictus, Pycnonotus 250, **254**, 270  
 urubambensis, Asthenes 838  
 usambarae, Bradypterus **559**, 657  
 usambarae, Pycnonotus 274  
 usambarae, Sathrocercus 657  
 usambarae, Sheppardia **373**, 416  
 ussheri, Muscicapa 849  
 ussheri, Tehagra 309  
 usticollis, Eremomela 549, 550, 611\*, **631**. 713  
 ustulatus, Catharus 364, 367, 368, **404**, 448  
 ustulatus, Microcerculus 846  
  
 vaalensis, Anthus **212**, 227, 832, 833  
 valida, Cisticola **608**, 695  
 valida, Prinia 548, 549, **623**, 624, 706  
 validirostris, Lanius 845  
 validirostris, Pteruthius 466, **485**, 486, 533  
 validirostris, Upucerthia 20, 837  
 validus, Dendrocolaptes 16  
 validus, Hylonax 97\*, 103  
 vallambrosae, Pycnonotus 268  
 vandepooli, Pachycephala 775, 818  
 vanderbilti, Trichastoma 847  
 Vanga 232, 320  
 — curvirostris **320**, 768  
 Vangawürger **320**  
 Vangidae **320**, 845  
 vanicorensis, Myiagra 734, **756** (für vanikorensis), 799  
 vanikorensis **734**, **756** (als vanicorensis), 799  
 vanikorensis, Turdus 454  
 vansomeri, Erythropgia **370**, 413  
 varia, Grallaria **44**, 53  
 variabilis, Xenicus **68**, 68  
 variegaticeps, Alcippe 848  
 variegaticeps, Anabacerthia 838  
 variegatus, Garrulax **484**, 526  
 variegatus, Heleodytes **329**, 330  
 varius, Empidonomus 71, **77**, 78, 95  
 varius, Turdus 398, **444**  
 vassali, Garrulax 847  
 vaughani, Acrocephalus 848  
  
 vauriei, Oenanthe 437  
 vealeae, Bowdleria **580**, 670  
 velata, Philentoma **768**, 811  
 velata, Xolmis 71, 88  
 velatus, Enicurus **383**, 427  
 veliei, Contopus 104  
 velutina, Pipra **122**, 127  
 venezuelana, Anabacerthia 30  
 venezuelanus, Myiophobus 107  
 venezuelanus, Pogonotriccus 842  
 venezuelensis, Campylorhamphus 18  
 venezuelensis, Henicorhina 347  
 venezuelensis, Leptopogon 119  
 venezuelensis, Mionectes 73, 119  
 venezuelensis, Myadestes 429  
 venezuelensis, Myiarchus 97\*  
 venezuelensis, Platycichla **404**, 449  
 venningi, Napothera 475, 510  
 ventralis, Hypsipetes **262**, 278  
 ventralis, Phylloscartes **84**, 112  
 venusta, Apalis **626**, 627, 708  
 venusta, Chloropsis 845  
 venusta, Pitta 59, **63**, 65  
 veraepacis, Myadestes 429  
 verae-pacis, Schiffornis 121, **125**, 129  
 vernayi, Leiothrix 532  
 vernayi, Tephrodornis 247  
 versicolor, Mayornis 850  
 versicolor, Pitta 59, **61**, 63, 64, 65  
 verticalis, Cossypha **378**, 421  
 verticalis, Eremopterix **151**, 169, 831, 832  
 verticalis, Monarcha 734, 737, 810  
 vernayi, Rhipidura 804  
 verticalis, Tyrannus 94  
 vetula, Muscipipra 841  
 vicinior, Scytalopus 841  
 victoria, Cisticola 546, **608**, 692  
 victoriae, Lamprolia 550, **651**, 732  
 victoriae, Menura **142**  
 victoriae, Microeca 754\*, 797  
 victoriae, Pellorneum **469**, 502  
 victorini, Bradypterus 550, **559**, 657  
 vidua, Hylophylax **43**, 53  
 Vidua macroura 600  
 vidua, Motacilla 205, **208**, 222, 225\*  
 vieillotioides, Pyrrhomyias 71, 80, 96\*, 107  
 vigorsi, Melanodryas 754\*, **759**, 801  
 vigorsi, Pitta **60**, 64  
 vilasboasi, Pipra 830  
 vilissimus, Tyranniscus 73, **86**, 118  
 villanova, Xiphocolaptes 837  
 villosus, Myiobius 841  
 vinaceus, Bradornis **740**, 786

- vincenti, *Cisticola* 547, **601**, 690  
 vinipectus, *Alcippe* 467, **488**, 489, 535  
 vinitinctus, *Turdus* 454  
 violacea, *Hyliota* 848  
 violentus, *Muscivora* 93  
 violetae, *Pachycephala* 776, 820  
 virens, *Contopus* 73, 79, 104  
 virens, *Pycnonotus* 250, **255**, 271  
 virens, *Sylvietta* 547, 550, **631**, 714  
 Vireo 75  
 vireo, *Nicator* 845  
 virescens, *Empidonax* 105  
 virescens, *Heteropelma* 129  
 virescens, *Hypsipetes* 263, 279  
 virescens, *Phyllomyias* 86, 842  
 virescens, *Schiffornis* 121, **125**, 129, 843  
 virescens, *Tyrannetes* 843  
 virescens, *Xanthomyias* 86, 118  
 virgata, *Asthenes* 838  
 virgata, *Microrhopias* 49  
 virgata, *Myrmotherula* 88  
 virgaticeps, *Thripadectes* 839  
 virgatus, *Garrulax* 465, **484**, 530  
 virgatus, *Sericornis* 849  
 viridanus, *Acanthopneuste* 682  
 viridanus, *Phylloscopus* 553, 682  
 viridescens, *Hypsipetes* 262, 272\*, 278  
 viridicata, *Elaenia* 73, 85, 86, 117  
 viridicata, *Myiopagis* 828 (s. *Elaenia*)  
 viridiceps, *Apalis* 627, 709  
 viridiceps, *Idioptilon* 111  
 viridiflavus, *Tyranniscus* 842  
 viridis, *Aegithina* 285  
 viridis, *Androphobus* 847  
 viridis, *Calyptomena* 5, 7, 96\*  
 viridis, *Cochoa* **385**, 428  
 viridis, *Frederickena* 826, 827  
 viridis, *Horeites* 654  
 viridis, *Leptopterus* 320  
 viridis, *Neomixis* 847  
 viridis, *Pachyramphus* 131, 132, 137  
 viridis, *Telophorus* 845  
 viridis, *Terpsiphone* 735, 737, 769, **771**, 814, 815  
 viridis, *Tersina* 187  
 viridissima, *Aegithina* 285  
 viriditincta, *Eremomela* **631**, 713  
 viscivorus, *Turdus* 233, 287, 290, 363–367, 396, 397, 401\*, 403, 405–410, 456, 457  
 vitiensis, *Pachycephala* 777, 820  
 vitellina, *Chiromachaeus* 129  
 vitellinus, *Manacus* 121, **124**, 125, 129, 830  
 Vitia 545, 546, 643  
 — parens 849  
 — ruficapilla badiceps 641, **643**, 724  
 vitiensis, *Clytorhynchus* 734, **768**, 812  
 vitiosus, *Lophotriccus* 842  
 vittata, *Amaurodryas* 735, 736, 753, 757, **759**, 762, 801  
 vittata, *Graueria* 849  
 vittatus, *Lanius* **300**, 315  
 vivida, *Cyornis* 849  
 vividus, *Pericrocotus* 238, 246  
 vividus, *Pycnonotus* **254**, 270  
 vociferans, *Lipaugus* 844  
 vociferans, *Tyrannus* 77, 94  
 voelckeri, *Seicercus* **594**, 685  
 Volvocivora 235, 244  
 — lugubris 234, 244  
 vorax, *Tyrannus* 77, 95  
 vordermani, *Abroscopus* 550, **595**, 687  
 vorhiesi, *Troglodytes* **333**, 345  
 vulcani, *Dendrobiaetes* 734, **742**, 787  
 vulcania, *Cettia* **557**, 655  
 vulcanicus, *Campylorhynchus* **330**, 335  
 vulgaris, *Conopophaga* 55  
 vulgaris, *Sturnus* 295, 395, 481, 783  
 vulpes, *Rhipidura* 805  
 vulpina, *Cranioleuca* 8, 27, 825  
 vulpina, *Terpsiphone* 815  
 vulpinus, *Bathmocercus* 548, 552, **628**, 711  
 Wachtel 258  
 waddelli, *Babax* **482**, 496\*, 523  
 waggae, *Phaeomyias* 118  
 wagstaffei, *Alcippe* 535  
 wahnesi, *Gerygone* **647**, 729  
 waitei, *Anthus* 211, 226  
 waldeni, *Actinodura* 848  
 Waldsänger 369  
 wallacei, *Pipromorpha* 119  
 wallacei, *Schiffornis* **125**, 129  
 wallacii, *Todopsis* 547, 548, **638**, 718  
 wardi, *Pseudobias* 850  
 wardii, *Zoothera* **396**, 397, 442  
 Wasseramseln 11, **324**, 336  
 Wasserpieper (*Anthus spinoletta*) 284  
 wattersi, *Alauda* 180, 224\*  
 webbiana, *Paradoxornis* 381, 464, 465, **495**, 498, 542, 543  
 Weber 82, 290  
 Webervogel 296, 381, 751  
 weigoldi, *Alauda* **161**, 180  
 weigoldi, *Lanius* 319

- wellsi, *Motacilla* 222  
 werae, *Motacilla* 207, 220  
 westermanni, *Muscicapula* 734, 736, 744, 789  
 westralensis, *Graucalus* 232, 242  
 westralensis, *Melanodryas* 759, 801  
 wetmorei, *Pycnonotus* 250, 267  
 whistleri, *Garrulax* 466, 497\*, 523  
 whistleri, *Niltava* 747, 792  
 whistleri, *Seicercus* 685  
 whistleri, *Tarsiger* 375, 419  
 whiteheadi, *Calyptomena* 5, 7  
 whiteheadi, *Stachyris* 847  
 whiteheadi, *Urosphena* 848  
 whiteheadi, *Zoothera* 398, 444  
 whitei, *Amytornis* 547, 639, 721  
 whitei, *Aphelocephala* 646, 728  
 whitei, *Colluricincla* 781, 823  
 whitei, *Cyornis* 745, 790  
 whitei, *Falcunculus* 772, 817  
 whiteleyi, *Delichon* 203  
 whitneyi, *Cichlornis* 848  
 whitneyi, *Pomarea* 850  
 whymperi, *Prunella* 360  
 whytelyi, *Pipreola* 843  
 whytii, *Sylvietta* 547, 632, 715  
 whitlocki, *Acanthiza* 726  
 whitlocki, *Ethelornis* 729  
 whitlocki, *Hylacola* 641, 723  
 wickhami, *Luscinia* 375, 418  
 wiedi, *Troglodytes* 346  
 Wiesenpieper (*Anthus pratensis*) 215  
 Wiesenstelze (*Motacilla flava*) 565  
 williamsi, *Calandrella* 156, 173, 224\*  
 williamsi, *Mirafra* 844  
 williamsoni, *Mirafra* 146, 149, 165  
 willoughbyi, *Camaroptera* 550, 629, 711  
 winifredae, *Scepomycter* 848  
 wintoni, *Macronyx* 205  
 woodi, *Babax* 482, 523  
 woodi, *Leonardina* 847  
 woodi, *Macronous* 478, 516, 574  
 woodwardi, *Amytornis* 721, 722, 835  
 woodwardi, *Colluricincla* 734, 778, 781, 782, 823  
 woodwardi, *Mirafra* 147, 164  
 woosnami, *Cisticola* 550, 600, 601, 690  
 wrightii (jetzt oberholseri), *Empidonax* 70, 79, 105  
 wrightii (als griseus), *Empidonax* 106  
 Würger 249, 264, 287, 291, 302, 386, 491, 755  
 wyatti, *Asthenes* 825  
 xanthetraea, *Pachycephala* 773, 778, 821  
 Xanthixus 249, 250, 254, 262  
 xanthizurus, *Criniger* 261, 277  
 xanthochlorus, *Pteruthius* 467, 486, 533  
 Xanthocorys 205, 218, 230  
 xanthodryas, *Phylloscopus* 547, 593, 682  
 xantholaemus, *Pycnonotus* 249, 254, 270  
 xantholeuca, *Yuhina* 465, 467, 494, 541  
 Xanthomixus 260, 276  
 Xanthomyias 70  
 — sclateri 86  
 — — sclateri 118  
 — virescens 86  
 — — virescens 118  
 Xanthomyza phrygia 639  
 xanthophrys, *Phyllastrephus* 845  
 xanthoprocta, *Pachycephala* 293, 773, 776, 819  
 xanthoprymna, *Oenanthe* 366, 390, 435  
 xanthopterus, *Dysithamnus* 839  
 xanthopus, *Turdus* 407, 454  
 Xanthopygia 742, 743, 788  
 xanthopygos, *Pycnonotus* 253, 268  
 xanthopygus, *Myiobius* 80, 107  
 xanthorrhous, *Pycnonotus* 266  
 xanthoscelus, *Platycichla* 404, 449  
 xanthoschistos, *Phylloscopus* 553 (recte *Seicercus*)  
 xanthoschistos, *Seicercus* 553 (als *Phylloscopus*), 686  
 xavieri, *Phyllastrephus* 259, 276  
 Xema 773  
 — sabini 778  
 Xenerpestes minlosi 838  
 — singularis 838  
 Xenicidae 67  
 Xenicus longipes gilviventris 67  
 — — longipes 67, 67, 68  
 — — variabilis 68, 68  
 Xenocopsychus 377, 421  
 Xenoctistes 15, 30  
 Xenoctistes rufosuperciliata oleaginea 15  
 Xenopipo atronitens 843  
 xenopirostris, *Xenopirostris* 320  
 Xenopirostris damii 845  
 — polleni 845  
 — xenopirostris 320  
 Xenops 838  
 — milleri 839  
 — minutus 825  
 — — ridgwayi 826  
 — rutilans heterurus 32  
 — tenuirostris 839



- Xenopsaris* 71, 85, 125, 828  
 — *albinucha* 84, 126  
 — — *albinucha* 114  
 — — *minor* 114  
*Xenornis setifrons* 839  
*xenothorax*, *Leptasthenura* 837  
*Xenotricus callizonus* 841  
*Xerophila* 546, 646  
*Xiphirhynchus* 464  
 — *superciliaris* 474  
 — — *intertextus* 510  
 — — *superciliaris* 510  
*Xiphocolaptes* 9, 10  
 — *a. albigollis* 16  
 — *falcistrostris* 837  
 — *franciscanus* 837  
 — *major* 9, 10  
 — — *major* 16  
 — *promeropirhynchus* 15, 837  
 — *villanovae* 837  
*Xipholena atropurpurea* 843  
 — *l. lamellipennis* 130, 136  
 — *punicea* 843  
*Xiphorhamphus* 474, 510  
*Xiphorhynchus* 8, 9  
 — *elegans* 837  
 — *erythropygus aequatorialis* 17  
 — *eytoni* 837  
 — *flavigaster* 837  
 — *fuscus*, *recte picus*  
 — — *polystictus* 10, 17  
 — *guttatus* 837  
 — — *susurrans* 10, 17  
 — *lachrymosus* 837  
 — *necopinus* 837  
 — *o. obsoletus* 825  
 — *ocellatus* 837  
*Xiphorhynchus pardalotus* 9  
 — — *pardalotus* 17  
 — *picus* 9, 10, 15  
 — — *altirostris* 10, 17  
 — — *picus* 10, 17  
 — *spixii* 837  
 — *sp. spixii* 15  
 — *striatigularis* 837  
 — *triangularis* 837  
 — *trochilrostris* 18  
 — — *lafresnayanus* 18  
*Xolmis* 69, 70, 74  
 — *cinerea* 70, 74, 88  
 — *coronata* 71, 88  
 — *dominicana* 71, 88  
 — *irupero* 70, 71, 74  
*Xolmis irupero irupero* 88  
 — *murina* 841  
 — *pyrope* 70, 74  
 — — *pyrope* 88  
 — *rubetra* 841  
 — *rufipennis* 841  
 — *velata* 71, 88  
*yanacensis*, *Leptasthenura* 837  
*yarrellii*, *Motacilla* 221  
*yeltoniensis*, *Melanocorypha* 155, 172  
*yerburi* (errore *yerburi*), *Myrmecocichla*  
 387, 431  
*yersini*, *Garrulax* 847  
*yetapa*, *Gubernetes* 841  
*Yetapa* 70  
 — *risoria* 75, 91 (als *risora*), 96\*  
*yorki*, *Myiagra* 756, 798  
*youngi*, *Apalis* 626, 708  
*youngi*, *Pachycephala* 776, 819  
*yucatanensis*, *Myiarchus* 841  
*yucatanensis*, *Platypsaris* 138  
*yucatanicus*, *Campylorhynchus* 846  
*Yuhina* 191, 463—465, 493, 494  
 — *bakeri* 492, 493, 540  
 — *brunneiceps* 494, 541  
 — *castaneiceps* 492, 540  
 — — *everetti* 492, 493, 540  
 — — *plumbeiceps* 492, 540  
 — — *rufigenis* 492, 540  
 — — *striata* 492, 540  
 — — *torqueola* 492, 497\*, 540  
 — *diademata* 493, 541  
 — *flavicollis* 492  
 — — *flavicollis* 467, 493, 540  
 — — *rouxi* 493, 540  
 — *g. gularis* 467, 493, 540  
 — *nigrimenta* 493  
 — — *nigrimenta* 467, 494, 541  
 — — *pallida* 494, 541  
 — *occipitalis* 540, 848  
 — *xantholeuca* 465 (als *xantholeuca*)  
 — — *tyrannula* 494, 541  
 — — *xantholeuca* (als *xantholeuca*) 467,  
 494, 541  
*yunnanensis*, *Anthus* 228  
*yunnanensis*, *Minla* 488, 535  
*yunnanensis*, *Stachyris* 514  
*zalingei*, *Cisticola* 547, 550, 605, 694  
*zambesiana*, *Erythropygia* 369, 370, 413  
*xantholeuca*, *Yuhina* s. *xantholeuca*  
*xanthopygia*, *Ficedula* 674\*, 742, 788

- zappeyi, *Paradoxornis* 844  
*Zaratornis stresemanni* 843  
*zarudnyi*, *Acrocephalus* 571, 664  
*Zaungrasmücke* (*Sylvia curruca*) 650  
*Zaunkönig* (*Troglodytes troglodytes*) 37,  
 375, 477, 593  
*Zaunkönigdrossel* 369  
*Zaunkönige* 67, 189, 328, 330, 331, 336\*  
*zedlitz*, *Cisticola* 609, 697  
*zeledoni*, *Acrochordopus* 843  
*zeledoni*, *Thryothorus* 343  
*Zeledonia coronata* 369  
*Zeledoniinae* 369  
*zenkeri*, *Anthus* 226  
*zenkeri*, *Smithornis* 6  
*Zeocephus* 772, 817  
 — *rufus* 817  
*zetlandicus*, *Troglodytes* 345  
*zeylanicus*, *Pycnonotus* 251, 265  
*zeylonus*, *Telophorus* 288, 289, 294, 296,  
 313  
*ziaratensis*, *Trochalopteron* 530  
*zimmeri*, *Synallaxis* 838  
*zion*, *Galerida* 176  
*Zistensänger* 599  
*zombae*, *Mirafra* 149, 166  
*zonatus*, *Campylorhynchus* 330, 335,  
 336\*  
*Zonotrichia* 85, 321  
 — *capensis* 471, 493  
 — *melodia* 471  
*Zoothera* 365, 386, 394, 397, 399  
 — *andromedae* 398, 444  
 — *camaronensis* 847  
 — *cinerea* 847  
 — *citrina* 362–364, 396, 397–399  
 — — *andamanensis* 400\*, 442  
 — *citrina* 367, 442  
 — *cyanotus* 442  
 — *innotata* 442  
 — — *rubecula* 396, 398, 443  
 — *crossleyi* 847  
 — *dauma* 364, 396, 398, 445  
 — — *amami* (als *Turdus*) 445  
 — *aurea* 365, 367, 398, 444  
 — — *dauma* 444  
 — — *heinei* 399, 445  
*Zoothera*, *dauma horsfieldi* 445  
 — — *imbricata* 398, 444  
 — — *lunulata* 399, 400, 445  
 — — *macrorhyncha* 399, 445  
 — — *major* 365, 398, 445  
 — — *neilgherriensis* (für *neilgherriensis*) 444  
 — — *papuensis* 399, 445  
 — — *toratugumi* 444  
 — *dixoni* 833, 834  
 — *dumasi* 847  
 — *erythronota* 847  
 — *everetti* 847  
 — *gurneyi disruptans* 397, 443  
 — — *gurneyi* 397, 443  
 — *guttata* 363, 364  
 — — *guttata* 397, 443  
 — *i. interpres* 396, 442  
 — *margaretae* 847  
 — *marginata* 399, 445  
 — *mollissima* 364  
 — — *griseiceps* 444  
 — — *mollissima* 398, 444  
 — — *simlaensis* 398, 444, 834  
 — — *whiteheadi* 398, 444  
 — *monticola* 364, 367, 399  
 — — *monticola* 445  
 — *naevia* 364, 397, 409  
 — — *meruloides* 397, 443  
 — — *naevia* 397, 443  
 — *oberlaenderi* 847  
 — *peronii* 847  
 — *p. piaggiae* 397, 443  
 — *pinicola* 397, 443  
 — *princei* 847  
 — *schistacea* 847  
 — *sibirica* 410  
 — — *davisoni* 366, 397, 443  
 — — *sibirica* 366, 367, 396, 405, 443  
 — *spiloptera* 398, 444  
 — *talaseae* 399, 445  
 — *terrestris* 399, 445  
 — *wardii* 396, 397, 442  
*Zosterops* 473, 608, 613, 741  
 — *palpebrosa* 613  
*zosterops*, *Idioptilon* 842  
*zosterops*, *Phyllastrephus* 260, 276  
*zuluensis*, *Calamocichla* 548, 573, 665

## Setzfehler und Berichtigungen

Seite 5, 3. Zeile und

Seite 7, 2. Zeile von unten: „v.“ zwischen *Calypomena* und *whiteheadi* streichen

Seite 10, vorletzte Zeile: statt „*picus*“: *fuscus*, statt „*Glyphorhynchus*“: *Glyphorhynchus*

Seite 18, 7. Zeile von unten: statt „2“: 1, statt „*venezuelensis* (Chapman)“: *brevipennis* Griscom, statt „N-Venezuela“: O-Panama, statt „24,4“: 23,9, statt „21,1“: 21,0, statt „5,85“: 5,78

5. Zeile von unten: statt „28,4“: 23,4

Vor 3. Zeile von unten einfügen: und 23,9 × 21,0 (nach WETMORE 1972, S. 53)

Seite 32, 6. Zeile von oben: statt „3“: 9

Seite 49, 11. Zeile von oben: statt „19,3“: 18,3

Seite 67, 13. Zeile von oben: statt „g“: mm

Seite 92, 9. u. 6. Zeile von unten: statt „*clim. climazura* (Vieill.)“: *n. nengeta* (L.) bzw. statt „*clim.*“: *nengeta*

Seite 98, rechte Spalte, 5. Zeile von oben: statt „2 Zweier-, 4 Dreiergelege“: 4 Zweier-, 2 Dreiergelege

Seite 105, 11. Zeile von oben: statt „*traillii traillii* (Audub.)“: *alnorum* Brewster

13. Zeile von oben: statt „*traillii brewsteri* Oberholser“: *traillii* (Audub.)

6. Zeile von unten: statt „*wrightii* Baird“: *oberholseri* Phillips

Seite 106, 13. Zeile von unten: statt „*griseus* Brewster“: *wrightii* Baird

Seite 199, 12. Zeile von oben: streichen „*tahitica*“

Seite 202, 8. Zeile von oben: statt „—“: ein + in die Zeichnungsspalte

Seite 217, 2. Zeile von oben: statt „*sordidus*“: *haraensis*

Seite 225, 18. Zeile von oben: statt „201“: 209

Seite 226, letzte Zeile von unten: statt „Elderot“: Eldoret

Seite 289, 3. Zeile von unten: statt „Rg“: RG

Seite 292, 8. Zeile von oben: statt „*guttatus*“: *mossambicus*

Seite 320, 15. Zeile von oben: statt „0,077“: 0,067 (laut APPERT, briefl. u. Ornith. Beob. 67, S. 112, 1970)

Seite 400, 14. Zeile von unten: statt „22,5“: 32,5

Seite 410, 8. Zeile von oben: zwischen „*mupinensis*“ u. „*cardis*“ ein Komma setzen

Seite 412, 12. Zeile von oben: zwischen „*Brachypteryx*“ und *carolinae*: „*leucophrys*“ einschieben

Seite 414, 3. Zeile von unten: statt „C-Afrika“: O-Afrika

Seite 473, 2. Zeile von oben: „a.“ streichen

17. Zeile von oben: nach „Limosa 22,“ eine runde Klammer ) einfügen

Seite 475, 14. Zeile von oben: statt „4“: 5

Seite 483, 6. Zeile von oben: „also k“ streichen

Seite 545, 14. Zeile von unten: nach „*Pseudogerygone*“ einfügen: 2 *Parisoma*

13. Zeile von unten völlig streichen

11. Zeile von unten: vor „5 *Pycnoptilus*“ setzen: 5 *Chitonys*

10. Zeile von unten: „2 *Drymochaera*“ streichen und dafür 5 *Drymochaera* bei Timaliidae zwischen 9. und 10. Zeile von unten einfügen

Seite 547, 21. Zeile von oben: vor „*rufiventris*“ einfügen: *Seicercus*

Seite 548, 14. Zeile von oben: vor „*bistrigiceps*“ einfügen: *Acrocephalus*

19. Zeile von unten: vor „*umbrovirens*“ einfügen: *Seicercus*

Seite 553, 13. Zeile von oben in der Tabelle: statt „*brevicaudata*“: *brachyura*

Seite 556, 23. Zeile von oben: statt „o.“: d.

Seite 558, 2. Zeile von unten: statt „*Psamathia* ist“: ist *Psamathia*

Seite 606, 23. Zeile von oben: statt „1,41“: 1,39

Seite 638, 1. Zeile von oben: statt „564“: 546

Die Lieferung 13 beschloß den Band I (Nonpasseres)  
des Werkes

MAX SCHÖNWETTER

# Handbuch der Oologie

## Einbanddecken mit Titelblatt

für den Band I sind noch lieferbar.

Bestellungen sind an den Verlag zu richten.

Leinen — Preis 3,— Mark zuzüglich Versandkosten



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

Die Lieferung 27 beschließt den Band II (Passeriformes 1)  
des Werkes

MAX SCHÖNWETTER

# Handbuch der Oologie

## Einbanddecken

für den Band II können beim Verlag bestellt werden.

Leinen — Preis 3,— Mark zuzüglich Versandspesen



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

L  
15  
366  
PDS

MAX SCHÖNWETTER

# HANDBUCH DER OOLOGIE

HERAUSGEGEBEN UND ERGÄNZT VON

Prof. Dr. WILHELM MEISE

Zoologisches Institut und Zoologisches Museum Hamburg

Lieferung 28



AKADEMIE-VERLAG · BERLIN

1980

## 28. Lieferung

Seite 1—64

Tafel 1

### INHALTSVERZEICHNIS FÜR DIE LIEFERUNG 28

Familie Aegithalidae	3
Familie Remizidae	5
Familie Peridae	6
Familie Sittidae	25
Familie Certhiidae	36
Familie Dicaeidae	42

Erschienen im Akademie-Verlag, DDR-1080 Berlin, Leipziger Straße 3—4

© Akademie-Verlag Berlin 1980

Lizenznummer: 202 · 100/525/79

Satz und Druck: VEB Druckhaus „Maxim Gorki“, 7400 Altenburg

Bestellnummer: 762 499 6 (3037/28) · LSV 1365

Printed in GDR

DDR 14,— M



A. Systematischer Teil

KRITISCH VERGLEICHENDE BESCHREIBUNG  
DER VOGELEIER

(Fortsetzung von Band II, S. 824)



## 29. ORDNUNG

### Passeriformes

(Fortsetzung und Ende)

Der III. und letzte Band des Systematischen Teils von Schönwettters Handbuch der Oologie setzt die Behandlung der Sperlingsvögel zunächst mit den Eiern der manchmal als Oberfamilie zusammengefaßten Meisenartigen und Honigvögel fort, denen die kritisch vergleichende Beschreibung der sogenannten „Neunhandschwingigen“, der Weber- und Finkenvögel, folgen wird. Den Schluß werden die Rabenverwandten einnehmen, aber vor dieser dritten großen Familiengruppe müssen wir uns mit den Staren, Pirolen und Drongos beschäftigen.

#### Familie Aegithalidae, Schwanzmeisen

Die noch von NEHRKORN (Katalog der Eiersammlung, II. Auflage, Berlin, Friedländer, 1910, S. 262—266) gemäß dem SHARPESchen System (A hand-list of the genera and species of birds, 5 Bände, London, Brit. Museum, 1899—1912) zu den Paridae gerechneten, oologisch ganz aus der Reihe springenden Gattungen *Aphelocephala*, *Finschia* und *Mohoua* (= *Certhiparus*) kamen in eine Sondergruppe der Sylviidae, die nach MAYR & AMADON (Amer. Mus. Novit. 1496, S. 36, 1951) Malurinae genannt wird, *Sphenostoma* in die Unterfamilie Orthonychinae der Timaliidae. Dadurch wurden die Paridae oologisch einheitlicher, wenngleich die ebenfalls durch die Färbung ihrer Eier ganz abweichenden Gattungen *Auriparus* und *Cephalopyrus* hier verblieben. Übrigens zog HELLMAYR (Paridae, Sittidae und Certhiidae, in: Tierreich 18, Berlin, Friedländer, 1903, S. 17) auch die Gattung *Poliophtila* zu den Paridae; wir brachten sie am Anfang der Sylviidae.

Von den verbleibenden Paridae NEHRKORNS werden in dem von PAYNTER herausgegebenen 12. Band der Check-list of birds of the world, a continuation of the work of JAMES L. PETERS, Cambridge, Mass. (Mus. Compar. Zoology), 1967, hier wie bisher in diesem Handbuch als PETERS zitiert, S. 52—124, die Schwanz- und die Beutelmeisen als besondere Familien abgetrennt (Autor: D. W. SNOW).

Zunächst einige Bemerkungen über die drei Familien Aegithalidae, Remizidae und Paridae. Die Gestalt ist bei allen *Parus*-Eiern vorwiegend breitoval (k um 1,30), teils mehr, teils weniger zugespitzt am einen Ende, und das gilt auch für die übrigen Gattungen, abgesehen von *Aegithalos leucogenys*, *Remiz* und *Anthoscopus* mit ihren gestreckteren Formen (k um 1,50, d. h. 1,42—1,58).

Den drei Familien gemeinsam ist der nur geringe oder ganz fehlende Schalen glanz, das feinstgrißige Korn und die weiß durchscheinende Innenfarbe. Poren sind nur hin und wieder deutlich zu sehen.

Die Relativen Eigewichte (RG) ergeben sich aus den Weibchengewichten bei HEINROTH (Journ. f. Orn. 70, S. 225, 1922), PAYNTER (Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 59, S. 955, 1972) und ALI & RIPLEY (Handbook of the birds of India and Pakistan 9, London, Oxford Univers. Press, 1973):

♀-Gewicht in Gramm	Art	RG	♀-Gewicht in Gramm	Art	RG
8,5	<i>Aegithalos caudatus</i>		6,5	<i>Aegithalos leucogenys</i>	11,2%
	<i>europaeus</i>	10,2%	5,5	<i>Aegithalos concinnus</i>	
6,7	<i>Aegithalos concinnus</i>			<i>manipurensis</i>	13,1%
	<i>iredalei</i> und <i>rubricapillus</i>	12,2%			

*Aegithalos caudatus*. Die Eier der Schwanzmeise sind breitoval ( $k = 1,28$ ) und in der Regel auf reinweißem oder kaum merklich gelblich, manchmal graugelblich, einmal nach MAKATSCH (Die Eier der Vögel Europas 2. Melsungen (Neumann), 1976, S. 166.) sogar zart rosa getrübt. Grund mit verloschenen, demnach unansehnlichen, blaß-gelblichbräunlichen und grauen, äußerst zarten Fleckchen besetzt, die nur am dicken Ende dichter stehen. Die Flecke sind meist recht unauffällig, selten deutlicher und mehr rot getönt. Kaum je treten sie zu einem ausgesprochenen Kranz zusammen. Sieht man von den Farben ab, so kann der Zeichnungscharakter eher dem der *Regulus*-eier ähnlich befunden werden als dem der Meisen (Paridae). Ein erheblicher Teil der Gelege ist ganz ungefleckt oder läßt erst unter der Lupe Spuren einer Zeichnung entdecken, wie auch die nach MAKATSCH sehr hell violettgrauen Unterflecke nur so zu sehen sind. (Taf. 1, Fig. 1.)

*Aegithalos leucogenys* (= *Aegithaliscus*). Drei weiße Eier trugen eine schwache Fleckenzzone um das stumpfe Ende, zwei andre desselben Geleges nicht. Das Nest war kleiner als bei *Ae. caudatus* (BAKER, The Nidification of birds of the Indian Empire. 1. London, TAYLOR & FRANCIS 1932, S. 76). —  $k = 1,48$ .

*Aegithalos concinnus* (= *Aegithaliscus*). Vorwiegend gedrunken spitzovale Eier ( $k = 1,30$ ) mit weißer, matter oder seidig glänzender Schale und einem scharf ausgebildeten, schmalen Ring fast mikroskopisch kleiner Pünktchen rostbrauner bis purpurgrauer Farbe, die so dicht aneinander stehen, daß erst die Lupe sie als getrennt zwischen verwischten erkennen läßt. Dieser Ring befindet sich immer sehr nahe dem Pol am stumpfen Ende und kann dunkler oder ein bloßer rosagrauer Schatten sein, zuweilen auch ganz fehlen. Die Polkappe und der übrige Teil der Oberfläche bleiben weiß, oder ebenso winzige Pünktchen sind dort weitläufig einzeln stehend beinahe unsichtbar verteilt, wobei die Grundfarbe manchmal zart rosa oder blaß lila gehaucht erscheint. Ganz aparte Eierchen, kaum mit irgendwelchen andern zu verwechseln. Die von *Aegithalos caudatus* würden ihnen aber gleichen, wenn deren immer lockere Zeichnung zu einem Farbring im oberen Viertel oder Fünftel zusammengefloßen wäre. — Abweichend von den übrigen „*Aegithaliscus*“ sind Eier von *Aegithalos concinnus* manchmal ungefleckt weiß und daher von ungefleckten *caudatus*-Eiern nicht unterscheidbar, ( $k = 1,28$ ), aber nach REISER (Abh. Ber. Mus. Tierk. Völk. Dresden 17, Nr. 1, S. 3, 1937) normal gefleckt. (Taf. 1, Fig. 2.)

*Aegithalos iouschistos niveogularis* (= *Aegithaliscus*). Nach BAKER (1932, S. 76) reicher gezeichnet als *Ae. concinnus*. —  $k = 1,33$ .

*Psaltria*. Nach NEHRKORN „weiß mit zarten mattrostbraunen Fleckchen, welche am stumpfen Ende kranzartig gehäuft stehen, unseren *Aegithalos caudatus* ähnlich, nur ist die Fleckung gröber“. HELLEBREKERS und HOOGERWERF (Zool. Verhandl. 88, S. 137, 1967) finden manche Eier deutlich glänzend und alle kalkig, trüb graulich oder rosaweiß mit kleinen undeutlichen, blassen, graubraunen oder bräunlichen Punkten und Spritzern sowie oft ziemlich auffälligen, schmutzig blaugrauen bis rotpurpurnen Unterflecken gewöhnlich fast nur in Ring oder Kappe am stumpfen Ende. Die Eier sind in der Färbung *Abroscopus superciliaris* ähnlich, tragen aber kleinere Flecke. —  $k = 1,30$ .

Das Nest ist nach HOOGERWERF [Avifauna van Tjibodas en omgeving, Buitenzorg (Plantentuin), 1949, S. 126] ein zwischen äußerem Blattwerk hängendes großes Faser-, Blatt- und Halmnest mit Moosverkleidung, das eine kleine Öffnung nahe dem oberen Aufhängepunkt aufweist und nach Wegnahme der vor allem aus Federn gebauten Mulde wie ein *Dicaeum sanguinolentum*-Nest aussieht.

*Psaltiriparus*. Ungefleckt weiß, von mittlerer ovaler Gestalt. —  $k = 1,34$ .

Das Nest ist ein langer Hängebeutel mit seitlichem Eingang ganz oben, wogegen *Aegithalos caudatus* sein mehr oder weniger eiförmiges Nest mit seitlichem Flugloch in der oberen Hälfte an Äste und Zweige schmiegt oder, wie die übrigen *Aegithalos*-Arten mit mehr ballförmigem Nest, zuweilen auch in Astgabeln unterbringt.

### Familie Remizidae, Beutelmeisen

Alles wesentliche wurde im 3. Absatz unter der Familie Aegithalidae (S. 3) gesagt.

Die Relativen Schalengewichte (Rg) sind bei *Remiz* auffallend hoch (7,0—7,5, einmal 8,4%), bei *Anthoscopus* etwas niedriger (5,7—7,0%), bei *Psaltria* 6,6%, bei den übrigen Gattungen der Aegithalidae, Remizidae und Paridae 5,0—6,6%.

Die relativen Eigewichte (RG) errechnen sich nach Weibchengewichten bei HEINROTH (1922), HOESCH & NIETHAMMER (Journ. f. Orn. 88, Sonderheft, S. 317, 1940), PIECHOCKI & BELOD (Mitt. Zool. Mus. Berlin 48, S. 140, 1972) und DOLGUSCHIN u. a. (Pitzy Kasachstana 4, Alma Ata, Nauka, 1972, S. 253, 258, Russisch) wie folgt:

♀-Gewicht in Gramm	Art	RG	♀-Gewicht in Gramm	Art	RG
10,2	<i>Remiz pendulinus macronyx</i>	8,7%	7,2	<i>Remiz pendulinus coronatus</i>	12,0%
10,0	<i>Remiz pendulinus pendulinus</i>	9,5%	6,0	<i>Anthoscopus m. minutus</i>	12,5%
9,0	<i>Remiz pendulinus stoliczkae</i>	9,7%			

Als Maße für *Anthoscopus c. caroli* aus S-Rhodesien zitieren wir nach JAMES (1970) 14,2×9,4, was PRIEST, Guide to Birds of Southern Rhodesia, London (CLOWES, 1929) entspricht, wogegen id., Birds Southern Rhodesia 4, ibid., 1936 etwa 14×9 u. id., Eggs of birds breeding in South Africa (Glasgow, Univ. Press, 1949, S. 113), 13,5×9 mm angegeben werden.

*Remiz* und *Anthoscopus* bauen für ihre immer glanzlosen und ungefleckten weißen Eier einen kunstvollen, ei- oder retortenförmigen Hängebeutel mit seitlichem Eingang, am Ende von Zweigen, *A. caroli* nach HOESCH (Orn. Mon. Ber. 42, S. 50—51, 1934) sogar mit verschließbarer Öffnung, was nach neueren Feststellungen für alle Arten der afrikanischen Gattung „Schließbeutelmeisen“ gelten dürfte.

*Auriparus* und *Cephalopyrus* haben abweichende Eier und Nester nicht nur im Vergleich mit *Remiz* und *Anthoscopus*, sondern auch mit den Aegithalidae und den Paridae.

*Auriparus flaviceps*. Nicht dunkelblau wie NEHRKORNS Katalog besagt, sondern bläulich- oder grünlichweiß bis hellgrünlichblau mit zuweilen gleichmäßig verteilten, häufig aber am stumpfen Ende dichteren, feineren und größeren Fleckchen hell braun-roter, rostiger und z. T. mehr purpurbrauner Farbe, manchmal in Kranzform. Sie klingen an die Eier von *Poliophtila* an. Ähnliche Eier gibt es auch bei den Braun- und Schwarzkehlchen (*Saxicola*) und Zistensängern (*Cisticola*). — k = 1,36. — Das Nest ist ein auf Dornbusch und Kaktus gestellter, struppiger Bau von Kugel- oder Eiform aus stacheligen Zweigen und harten Stengeln. Es hat einen seitlichen Eingang. (Taf. 1, Fig. 3.)

*Cephalopyrus flammiceps*. Kleine breitovale oder mehr rundliche, hellblaue Eier teils vom Farbton und Glanz derer des *Phoenicurus phoenicurus*, teils noch dunkler als bei *Prunella modularis* und glanzlos, ungefleckt. Sie gleichen dem einen Typ von *Suthora* (jetzt zu *Paradoxornis*), die aber auch noch einen ungefleckt weißen besitzt. — k = 1,33.

Die Art baut tiefe Napfnester aus Gräsern und Wurzeln in natürliche Höhlungen von Bäumen oder in deren Stümpfe.

Ob *Auriparus* und *Cephalopyrus* überhaupt in eine der drei früher als Paridae zusammengefaßten Familien passen?

### Familie Paridae, Meisen

Über die Form- und Schaleneigenschaften der hierher gehörigen Eier siehe Familie Aegithalidae (S. 3). — Die meisten Arten legen weißgrundige Eier in ein aus Tierwolle, Haaren und Federn zusammengefügttes Polster in Baumhöhlen und ähnlichen Plätzen, oft mit Moosunterlage. Ebenso *Melanochlora* mit Baumwollausfütterung.

Die Relativen Eigewichte sind nach den Weibchengewichten bei HEINROTH (1922), MEISE (Mitt. Zool. Mus. Berlin 22, S. 140, 1937), MENGEL (Orn. Monogr. 3, S. 336, 1965), DOLGUSCHIN u. a. (1972), PIECHOCKI und BELOD (1972), PAYNTER (1972) sowie ALI & RIPLEY (1973) berechnet:

♀-Gewicht in Gramm	Art	RG	♀-Gewicht in Gramm	Art	RG
36,3	<i>Melanochlora s. sultanea</i>	7,2%	12,3	<i>Parus dichrous</i>	11,6%
22,6	<i>Parus bicolor</i>	8,4%	12,2	<i>Parus cyanus tianschanicus</i>	9,8%
20,0	<i>Parus niger</i>	9,4%	12,1	<i>Parus rubidiventris</i>	
19,6	<i>Parus afer</i>	10,2%		<i>rufonuchalis</i>	12,3%
19,0	<i>Parus cinerascens</i>	9,3%	12,0	<i>Parus montanus baicalensis</i>	9,8%
19,0	<i>Parus rufiventris pallidiventris</i>	9,4%	11,5	<i>Parus palustris communis</i>	10,7%
18,0	<i>Parus m. major</i>	9,3%	11,3	<i>Parus rubidiventris beavani</i>	15,8%
17,6	<i>Parus b. bokharensis</i>	8,9%	11,0	<i>Parus c. caeruleus</i>	10,0%
15,0	<i>Parus montanus songurus</i>	9,0%	11,0	<i>Parus montanus salicarius</i>	11,2%
14,6	<i>Parus m. monticolus</i>	9,7%	11,0	<i>Parus cyanus flavipectus</i>	12,4%
14,4	<i>Parus x. xanthogenys</i>	11,0%	10,5	<i>Parus cristatus mitratus</i>	12,0%
14,3	<i>Parus major caschmirensis</i>	11,0%	9,5	<i>Parus a. ater</i>	10,9%
13,7	<i>Parus c. cyanus</i>	9,7%	9,4	<i>Parus carolinensis extimus</i>	10,9%
13,6	<i>Parus monticolus yunnanensis</i>	10,4%	8,6	<i>Parus melanolophus</i>	12,6%
13,0	<i>Parus major nipalensis</i>	11,8%	7,9	<i>Parus ater aemodius</i>	?19,9%

Die RG-Werte für *Parus rubidiventris beavani* und *ater aemodius* (siehe unter *Parus*, S. 7) fallen sehr aus der Reihe. Der erstere ist ebenso wenig zu erklären wie der geringe Anstieg von RG mit fallendem Weibchengewicht.

Infolge der vielen Eier im Gelege (bei manchen Arten mehr als 10 Stück) kann das Gelegegewicht das Gewicht des Vogels übertreffen, und das in vielen Fällen, teils regelmäßig, teils ausnahmsweise, zweimal im Jahr.

*Parus*. Unter diesem früher in engerem Sinne angewandten Namen sind 15—20 ehemalige Gattungen vereinigt (*Poecile*, *Poecilia*, *Poeciloides*, *Sittiparus*, *Lophophanes*, *Machlolophus*, *Baeolophus*, *Periparus*, *Pardaliparus*, *Penthestes*, *Pentheres*, *Cyanistes* u. a.). Ihre Eier ähneln sich so stark, daß sie bei gleicher Größe fast nie zu unterscheiden sind. Auf reinweißem, selten trübem oder leicht rosa getöntem Grund stehen mehr oder weniger lose vorwiegend sehr kleine Punkte und Fleckchen. Sie nehmen meist nach dem dickeren Ende hin an Größe und Dichtigkeit zu. Nur bei einigen Arten gibt es auch etwas größere Blattern, die fast immer abgerundet, bloß ausnahmsweise verwischt sind. Nahezu unsichtbare kleine Pünktchen trifft man vielfach an; sie sind manchmal allein

vorhanden und gleichmäßig verteilt, häufiger mit deutlicheren gemischt. Kronenartiges Zusammentreten bei gröberer Fleckung zeigt sich öfter (z. B. bei *niger niger*) als die sehr seltene Ringbildung aus Punkten. Als Fleckenfarben kommen sehr dunkle Töne wenig vor, meist sind es hellere rote oder braunrötliche, zuweilen auch rosa, gelbrote, purpurrote, selten sepiabraune. Soweit Unterflecke überhaupt sichtbar werden, was nicht gerade oft der Fall ist, erscheinen sie mehr rosagrau als lila und violett. Sie treten überdies in der Regel sehr stark zurück, im Gegensatz zu ähnlichen *Sitta*-Eiern. Man findet sie am ersten bei *melanophus*, *venustus*, *ajer*, *griseiventris*, *leucomelas*, *spilornotus rex* und *varius*. Grob oder dunkel gefleckte Stücke bilden die Regel bei *rubidiventris beavani*, *cristatus*, *funereus*, *rufiventris*, *major commixtus*, *bokharensis*, *monticolus*, *xanthogenys*. Dagegen wiegen anscheinend bei *rubidiventris rufonuchalis* spärlich und fein gefleckte vor, ebenso bei *palustris*, *lugubris*, *ater*, *c. cyanus* und *cyanus flavipectus*. Bei *ajer cinerascens* stehen die äußerst zarten Fleckchen vielleicht am dichtesten und am gleichmäßigsten über die ganze Oberfläche verteilt, aber gerade Eier dieser Rasse sind nach JAMES (Catalogue of birds' eggs, Salisbury, Queen Victoria Mus., 1970, S. 143) sehr variabel gefärbt und oft stark gefleckt. Die Eier von *montanus* sind hell rostfarben bis kastanienbraun gröber und dichter gezeichnet als die mehr rotbraun, zarter und loser gefleckten von *palustris*. [Dieser Unterschied ist nicht durchgehend, ja, R. VERHEYEN, Oologia belgica. Brüssel (Inst. R. Sciences Naturelles), 1967, S. 275, gibt sogar umgekehrt für *montanus rhenanus* weniger dichte Fleckung als bei *palustris* an.] (Taf. 1, Fig. 4 und 5.)

Die Eier von *gambeli*, *willweberi* und *inornatus* sind im Gegensatz zu denen ihrer nächsten Verwandten ungefleckt weiß oder, was jedoch sehr ungewöhnlich ist, nur ganz spärlich und zart punktiert. — Die stärkst pigmentierten Stücke meiner Sammlung sind schokoladen- bis sepiabraun gefleckte von *xanthogenys*, an *Sitta* anklingend, und *P. major commixtus*, diese mit an *Certhia brachyductyla* erinnernden, derben rötlich-braunen und lilagrauen, sich dicht überlagernden Wischflecken, besonders am dicken Ende, diese aus Maymyo (Burma), jene aus Assam und Gangtok (Nordsikkim). —  $k =$  um 1,30, meist 1,24–1,36, schon bei *major*-Rassen 1,18–1,41, länger gestreckt *P. leucomelas* mit 1,39 und 1,43. (Taf. 1, Fig. 6 bis 9).

Von *Parus superciliosus* wurden Eimaße nicht bekannt. WEIGOLD fand in Szetschwan ein „aus Gras in stehender Eiform geflochtenes Nest“ niedrig über dem Boden in einem Busch. Die 5 Eier waren weiß mit roten Punkten. BEICK (in: STRESEMANN, MEISE, SCHÖNWETTER, Journ. f. Orn. 85, S. 515, 1937) sah den Vogel in Kansu als „unzertrennlichen Gefährten von *Leptopoeile sophiae*“. Er läßt aber die Frage offen, welcher der beiden Arten das von ihm in etwa 1 m Höhe über dem Boden in einem Strauch gefundene kugelige Nest ohne Eier angehört. Beide Nester waren innen mit kleinen Hühnerfedern ausgelegt, wie dies bei *Leptopoeile* stets der Fall ist.

Die von BAKER (Fauna of British India. Birds. 2nd edit. 1, London, Taylor & Francis, 1922, S. 84) für *Parus ater aemodius* angegebenen Eimaße (17,9 × 12,9 mm) erscheinen für den kleinen Vogel zu groß, die für *P. rubidiventris rufonuchalis* teils zu groß, teils zu klein (s. Liste), so daß sie ebenso wie Weibchengewichte (ALI & RIPLEY: 11,9 g; DOLGUSCHIN u. a.: 13,4 g, siehe S. 6) kombiniert wurden. Sicher zu groß ist das bei GROEBBELS (Der Vogel 2, Berlin, Borntraeger, 1937, S. 189) nach JOURDAIN (The eggs of European birds. London, 1906–09) angegebene, nur als Maximum richtige Eigewicht 1,415 g als Durchschnitt für *Parus ater britannicus*, denn seine Eidimensionen ergeben nur 1,05 g. Dagegen ist das von HEINROTH (1922) für *Parus palustris* indirekt ermittelte Eigewicht (0,9 g) zu klein, da die Durchschnittsmaße hier 37% mehr ergeben, nämlich 1,23 g.

Nach vieljährigen Studien an freilebenden *Parus m. major* und *c. caeruleus* bei Braunschweig fand WINKEL (Journ. f. Orn. 111, S. 154–174, 1970), daß überraschenderweise dort einjährige *P. major* (nicht einjährige *P. caeruleus*) durchschnittlich längere und

breitere Eier als ältere Weibchen legten, und daß Gelege mittlerer Eizahl (11—12 Eier!) die längeren und schwereren Eier enthielten, bei *Parus caeruleus* auch die breiteren, alles natürlich in Mittelwerten. Die zuletzt gelegten Eier beider Arten waren i. D. schwerer und breiter als die ersten und damit als der Mittelwert für das ganze jeweilige Gelege. Wie zu erwarten, legten die einzelnen ♀ im Vergleich zur Population relativ gleich geformte, relativ gleich lange, breite und damit auch relativ gleich schwere Eier. Die Arbeit enthält viele weitere Einzelheiten.

*Melanochlora sultanea*. Auf weißem Grund kräftig gezeichnet mit rotbraunen Punkten, Fleckchen und Blättern, wie bei *Parus xanthogenys* und reichlich grob gefleckten *Parus cristatus*. —  $k = 1,28$ .

*Sylviparus modestus*. Das erst kürzlich von R. L. FLEMING JR. [Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 70, S. 329, 1973 (= 1974)] in Nepal entdeckte Baumhöhlennest mit engem Eingang enthielt 6 zerbrochen geborgene, rein weiße Eier.



Aegithalidae	A	B	g	d	Q	Rg	
173 + x <i>Aegithalos caudatus caudatus</i> (L.) 12,8—16,0 × 9,9—12,0 = 0,038—0,054 g	14,0	10,9	0,051	0,055	0,86	5,9%	N- u. O-Europa (u. a. ehem. Ostpreußen), Sibirien, Hokkaido [bei Nankoren auch: <i>macurus</i> (Steinhilber)] Großbritannien, Irland [= <i>rosaceus</i> (Blyth)] W- u. Zentralkas Mitteldeutschland, Holland, Belgien, NO- u. O-Frankreich, W-Polen bis Rumänien
120 <i>Aegithalos caudatus rosaceus</i> Muthows 13,0—16,0 × 10,1—12,2 = 0,038—0,058 g	14,2	11,0	0,052	0,055	0,84	6,2%	
432 <i>Aegithalos caudatus europaeus</i> (Horn.) 12,8—16,4 × 10,0—12,0 = 0,040—0,060 g (VIEHREYEN 1967, S. 277; HILDEBRANDT, Measurements and weights of eggs of birds, Delft, 1949; MAKATSCHEV 1976 and andere)	14,1	11,1	0,052	0,056	0,88	6,2%	
23 <i>Aegithalos caudatus armenicus</i> Whistler 13,1—14,3 × 10,1—11,4 = 0,039—0,062 g (14 n. Sammlung R. Kreuger, briefl. 1974 v. T. STERNBERG, 9 n. MAKATSCHEV)	13,8	10,7	0,046	0,059	0,82	5,8%	N-, NW- u. W-Mittel-Frankreich (Kreuger: 1/9 u. 1/5 Angers u. Eterne)
56 <i>Aegithalos caudatus taiti</i> Ingram, <i>iribii</i> (Sharpe & Dresser) u. <i>italiae</i> (Journ.) 13,0—15,5 × 10,3—11,5 = 0,042—0,059 g [n. JOURDAIN; CAP. BERT. MUS. (= Oates, Catalogue of the collections of birds' eggs in the British Museum 3, London, 1905, S. 314; Tring] (n. T. STERNBERG, briefl.)	14,2	10,9	0,052	0,054	0,87	6,0%	<i>taiti</i> : Portugal (außer S) bis S-Frankreich <i>iribii</i> : S-Portugal Mittel-Spanien, Korsika <i>italiae</i> : Italien (außer N u. Sizilien) (bei JOURDAIN: <i>tyrrhenicus</i> Parrot) (Kreuger: 1/8, 1/9 S-Frankreich)
3 <i>Aegithalos caudatus tyrrhenicus</i> (Günther) 13,7—14,0 × 10,7—12,7 (CAP. BERT. MUS.)	13,9	11,7			0,95		Kleinasien
... <i>Aegithalos caudatus glaucaplaris</i> (Moore) 12,7 × 10,7 bis 15,2 × 11,7 (nach LA TOUCHE, Handbook of the birds of Eastern China 1, London, Taylor & Francis, 1925, S. 32)	14,2	11,2			0,90		China
5   x <i>Aegithalos caudatus trivirgatus</i> (T. & S.) u. <i>kusuriosus</i> Kuroda 14,2—15,6 × 10,2—10,8 = 0,045—0,05 g (nach INGRAM u., briefl., T. STERNBERG)	14,7	10,5	0,048	0,053	0,83	5,8%	<i>trivirgatus</i> : Hondu <i>kusuriosus</i> : Kinschutu, Schikoku (Kreuger: 1/5 vom Fudschijima)

	A	B	g	d	G	Rg	
5 <i>Agathaloe leucogynus</i> (Horsf. & Moore) (nach WHITEHEAD, Ibis 1909, S. 107)	14,7	9,9	—	—	0,75	—	Westl. Himalaja u. N-Pandschab (= <i>Agathaloe</i> )
100 <i>Agathaloe concinnus iredalei</i> (Baker) u. <i>rubricapillus</i> (Tiechurst)	13,9	10,6	0,045	0,050	0,82	5,5%	<i>iredalei</i> : Himalaja, O. bis W. Nepal [= <i>erythrocephalus</i> (Vigors)] <i>rubricapillus</i> : Nepal—Brahmaputra
19 <i>Agathaloe concinnus manipurensis</i> (Hume) 12,6—15,2 × 9,8—11,7 = 0,04—0,05 g 12,7—14,0 × 10,0—10,8	13,1	10,4	—	—	0,75	—	Assam südl. des Brahmaputra, Chin- Berge (Burma)
(nach MACKENZIE aus BAKER 1932, S. 74)							
10 <i>Agathaloe concinnus talipensis</i> (Rippon) 12,2—15,1 × 9,8—11,3 = 0,042 g	13,5	10,5	0,042	0,047	0,78	5,4%	Burma, O v. Irawaddy, O-Sikang bis NW- Tonkin (Eier v. Bhamo-Bereich)
(nach BAKER)							
5 <i>Agathaloe concinnus concinnus</i> (Gould) 12,6—13,7 × 10,4—11,2 = 0,045 g (2 n. REISER)	13,1	10,8	0,045	0,050	0,79	5,4%	Yunnan, S-Kansu u. SW-Schensi bis S- China u. Taiwan
7 <i>Agathaloe ouschistos nivogularis</i> (Gld.) 13,8—14,6 × 10,4—11,2 = 0,045—0,055 g	14,2	10,7	0,050	0,054	0,83	6,0%	Westl. Himalaja und Beludschistan
67 <i>Psaltria exilis</i> Temm. 11,8—14,6 × 9,3—10,6 = 0,03—0,05 g (z. T. nach HELLEBREKERS & HOOGER- WERF 1967, u. NEHRKORN, Nachträge zu NEHRKORNS Eierkatalog, Berlin, Fried- länder, 1914, S. 26)	12,9	9,9	0,037	0,048	0,64	5,8%	Java
58 <i>Psaltiriparus minimus minimus</i> (Townsend) 12,2—14,7 × 9,1—11,2 = 0,04—0,05 g (nach BENT, Bull. U. S. Nat. Mus. Washington 191, 1946)	13,7	10,1	0,042	0,050	0,72	5,8%	SW-Brit. Columbia—Californien (Grenze Mexicos)
42 <i>Psaltiriparus minimus californicus</i> Ridgw. u. <i>sociabilis</i> Miller	14,1	10,5	0,046	0,051	0,82	5,8%	Inneres von S-Oregon u. Californien
40 <i>Psaltiriparus minimus melanurus</i> Grinnell & Swarth 12,8—14,8 × 9,7—11,1 (nach BENT 1946)	13,7	10,3	—	—	0,73	—	Nördl. Niedercalifornien
8 <i>Psaltiriparus minimus grindae</i> Ridgw. 11,5—14,2 × 9,9—10,4 (nach BENT 1946)	13,5	10,1	—	—	0,71	—	Südl. Niedercalifornien

	A	B	g	d	G	Rg	
48 <i>Psaltriparus minimus plumbeus</i> (Baird) u. <i>providentialis</i> Arvey 12,5—14,5 × 9,9—10,7 (nach BENT 1946)	13,4	10,2	-	-	0,68	-	Mittlere Felsengebirge von Idaho u. W-Texas bis NW-Mexico <i>providentialis</i> : SO-Californien, S-Nevada, SW-Utah
23 <i>Psaltriparus melanotis</i> Lloyd Sounett 13,2—14,5 × 10,0—11,4 (nach BENT 1946)	13,8	10,5	-	-	0,76	-	S-New Mexico, N-Mexico u. W-Texas (Art. jetzt mit <i>minimus</i> vereint)
10 <i>Psaltriparus melanotis</i> (Hartl.) 13,2—14,3 × 10,0—10,4 = 0,04—0,05 g (n. T. STEINBERG, briefl. 1974)	14,1	10,2	0,044	0,051	0,76	5,8%	S-Mexico bis Guatemala (jetzt <i>minimus melanotis</i> ) (Kreuger: 2 o/5 Veracruz)
	A	B	g	d	G	Rg	
337 <i>Remiz pendulinus pendulinus</i> (L.) 14,0—18,0 × 10,0—11,8 = 0,033—0,077 g (16 n. DEMENTIEW u. a., Pitiy Sowjetskovo Sejusa 5, Moskau, Sow. Nauka, 1954, S. 775, Russisch; z. T. n. MAKATSCHE 1976)	16,2	10,7	0,068	0,065	0,95	7,2%	S-, weniger Mittel-Europa - Semipalatinsk (W-Sibirien), Vorderasien—Iran (= <i>Anthoscopus</i> ) (Eier v. Europa u. Swordlowsk, W-Sibirien)
18 <i>Remiz pendulinus bairdianus</i> (Sw. & Johansen) 15,0 × 9,5 bis 16,3 × 10,8 = 0,05—0,07 g	15,4	10,2	0,062	0,065	0,83	7,5%	W-Sibirien (Tomsk/Burabasteppe) (jetzt <i>p. pendulinus</i> )
62 <i>Remiz pendulinus caspius</i> (Pockam) 15,0—17,7 × 10,3—11,3 = 0,05—0,075 g (61 n. HARTERT, Die Vögel der paläarktischen Fauna I, Berlin, Friedländer, 1903—10, S. 390)	16,1	10,8	0,068	0,065	0,97	7,0%	N u. W vom Kaspisee, westliche Kirgisensteppe
106 <i>Remiz pendulinus coronatus</i> (Severtz.) 13,8—17,0 × 9,9—11,0 = 0,05—0,07 g (99 n. DOLGUSCHIN u. a., S. 258)	15,4	10,7	0,060	0,064	0,90	7,0%	SW- u. S-Sibirien (Unterer Amu-darja bis Oberlauf des Jenissei), W-Turkestan bis Beludschistan u. NW-Indien

	A	B	g	d	G	Rg	
13 <i>Remiz pendulinus macrourus</i> (Severtz.) 16,0—17,3×10,4—10,8 (n. SARUDNY, Die Vögel Ostpersiens, Sankipetersburg, Akad., 1903, S. 340 f., Russ., und Sammlung Nehr Korn)	16,7	10,6	—	—	0,99	—	Transkaspien (SARUDNY: <i>Aegithalos macrourus</i> )
20 <i>Remiz pendulinus stoliczkae</i> (Hume) 14,3—16,4×10,1—10,7 = 0,068—0,082 g (Sammlung Schönwetter, 19 n. PRIEST 1972, S. 142)	15,4	10,4	0,071	0,065	0,87	8,4%	O-Turkestan, N-Mongolei bis mittl. Amur-Tal (PRIEST: 5 gewogen; 0,81 g)
12 <i>Remiz pendulinus consobrinus</i> (Swinh.) 15,0—17,2×10,5—11,5 (nach YAMASHINA) — <i>Anthoscopus parvulus senegalensis</i> (Grote)	16,4	11,0	—	—	1,02	—	NO- u. O-China (Eier: Mandschurei) Senegal bis N-Nigeria u. Tschad-Gebiet (Schönwetter: Senegal u. Elfenbeinküste)
3 14,0—16,0×10,0—11,0 = 0,05—0,07 g	15,0	10,5	0,060	0,063	0,86	7,0%	(Serle: 1/2 N-Nigeria) [bei PRIEST ohne Rasse, SCHÖNWETTER: <i>flavifrons</i> (Cass.)] Abessinien bis NO-Tanganjika (Eier von S-Absinien)
2 12,9×9,2; 13,9×9,6 (3 n. Schönwetter; 2 n. SERLE, Ibis 1943, S. 427) — <i>Anthoscopus musculus</i> Hartl. [nach PRAED & GRANT, African Handbook of birds (1)2, (London, Longmans), 1955, S. 658]	13,4 ~ 13,0	9,4 ~ 10,0	—	—	0,66 ~ 0,66	—	(Serle: 1/2 N-Nigeria) [bei PRIEST ohne Rasse, SCHÖNWETTER: <i>flavifrons</i> (Cass.)] Abessinien bis NO-Tanganjika (Eier von S-Absinien)
49 + x <i>Anthoscopus caroli robertsi</i> Haugner u. caroli (Sharpe) 12,8—15,8×8,5—10,0 (1 n. HORSCH, Orn. Mon. Ber. 41, S. 1—4, 1933; BENSON, Ibis 1947, S. 563; 45 n. JAMES 1970, S. 143; ROBERTS 1957; PRIEST 1948)	14,2	9,4	—	—	0,67	—	<i>robertsi</i> : SW-Afrika—S-Mocambique, O-Transvaal (PRIEST: c. <i>hellmayri</i> Roberts) <i>caroli</i> : NW-, N-, Mittel- u. O-N-Rhodesien, O-S-Rhodesien, Niassaland, N-Mocambique (Benson: 1/3 Niassaland; Priest: S-Rhodesien) S-Kenia u. Tanganjika
4 <i>Anthoscopus sylviella</i> Reichenow 13,7—13,9×9,4—9,8 (nach LYNES, Journ. f. Orn. 82, Sonderh., S. 109, 1934) 7 <i>Anthoscopus minutus damarensis</i> Rehw. 13,7—15,3×9,3—10,0 = 0,035—0,055 g	13,8 14,9	9,6 9,9	— 0,047	— 0,052	0,66 0,75	— 6,3%	SW-Afrika—W-S-Rhodesien u. Oranje Freistaat (Eier aus SW-Afrika)

	A	B	g	d	G	Rg	
22 <i>Anthoscopus minutus minutus</i> (Shaw & Nodder) 13,2–14,9 × 9,2–10,3 = 0,04 g (18 n. JAMES 1970, S. 143)	14,4	9,8	0,040	0,046	0,71	5,7%	S-Afrika (Kapland)
48 <i>Auriparus flaviceps flaviceps</i> (Sundev.) 14,2–16,8 × 10,2–12,2 = 0,055–0,065 g (n. CAT. BRIT. MUS., Schönwetter, BENT 1946)	15,3	11,2	0,060	0,056	0,98	6,1%	Niedercalifornien
54 <i>Auriparus flaviceps orcutti</i> (Lawr.) 14,0–16,3 × 10,2–12,2 = 0,050–0,055 g (nach BENT 1946; 4 n. T. STEJNEBERG, briefl. 1974)	15,3	11,1	0,051	0,048	0,97	5,1%	SO-Arizona, S-New Mexico, S-Texas, N-Mexico (außer NW) (Kreuger: 1/4 El Paso, Texas)
40 <i>Cephalopyrus flammiceps flammiceps</i> (Barton) 13,8–16,2 × 10,3–11,5 = 0,050–0,065 g (meist nach BAKER, Nidification ... 2, 1933, S. 496; Schönwetter)	14,6	11,0	0,058	0,060	0,96	6,0%	Himalaja (Kaschmir bis Bhutan)

Paridae	A	B	g	d	G	Rg	
187 <i>Parus palustris palustris</i> L. 14,7–17,7 × 11,0–13,0 = 0,06–0,08 g (ROSENTH, Sveriges fåglar och fågelbon, Lund (Gleerup), 1926–1949, aus MAKATSCHE 1976)	16,2	12,2	0,073	0,063	1,24	5,9%	S-Scandinavien, ehemaliges Ostpreußen bis Mittel-Russ. SSR u. Sud-Ural (= <i>fruticeti</i> Wallengren)
100 <i>Parus palustris communis</i> Baldenst. 14,9–17,3 × 11,4–13,2 = 0,06–0,09 g	16,0	12,2	0,075	0,063	1,231	6,1%	Mitteleuropa, Alpen, Österreich bis Kroatien (bei NEUBERGER: <i>Pocile</i> ; bei PETERS syn. <i>palustris</i> )

1) gewogene Frischeier nach LÖHR, briefl. 1977, 1,24 g

	A	B	g	d	G	Rg	
145 <i>Parus palustris longirostris</i> Kleinschm. 14,4—17,1 × 11,3—13,0 = 0,065—0,080 g 5 + x <i>Parus palustris korejensi</i> Sar. & Härnäs 16,0—16,6 × 12,6—13,0 (nach KUSCHEL, 5 n. DEMENTIEW 1954, S. 758)	15,9 16,2	12,1 12,7	0,073 —	0,063 —	1,20 1,34	6,1% —	Rheingebiet, Frankreich, Belgien, Hol- land (bei PETERS syn. <i>palustris</i> ) SO-Europa (bei PETERS syn. <i>palustris</i> ) (DEMENTIEW: 5 Eier aus der Ukraine)
100 <i>Parus palustris dresseri</i> Stejn. 14,2—17,0 × 11,5—13,2 = 0,055—0,085 g	15,8	12,3	0,073	0,062	1,23	5,9%	England, Süd-Schottland
1 <i>Parus palustris italicus</i> Tschusi & Helm. (Sammlung Schönwetter)	16,7	12,2	0,078	0,065	1,28	6,1%	Italien
— <i>Parus palustris breirostris</i> (Tacz.) (Sammlung Nehrhorn)	(wie communis)						Altai bis N-Mandschurei, Sachalin, N- Korea, nordöstliches China [bei NEHR- KORN auch <i>crassirostris</i> (Tacz.)] Dalmatien, S-Ungarn bis Rumänien, N- Griechenland (bei NEHRKORN: <i>Pocille</i> )
12 <i>Parus lugubris lugubris</i> Temm. 17,3—18,3 × 13,3—14,0 = 0,08—0,10 g (8 n. FJÖERICKE, Forscherfahrt in Feindesland, Stuttgart, 1918)	17,8	13,6	0,095	0,065	1,68	5,7%	Griechenland (außer N)
27 <i>Parus lugubris lugens</i> Brehm 16,1—19,6 × 12,8—14,6 = 0,08—0,12 g (7 n. MAKATSCHE, briefl., 1947)	17,4	13,4	0,096	0,068	1,60	5,7%	Kleinasien
11 <i>Parus lugubris anadiacae</i> Hart. 16,8—18,5 × 13,2—13,8 = 0,09—0,11 g (CAT. BRIT. MUSE, Schönwetter)	17,7	13,5	0,100	0,069	1,66	6,0%	Schweden außer Lappland, Baltikum, UdSSR (bis Ural), O-Europa
326 <i>Parus montanus borealis</i> Selys 14,8—17,4 × 11,0—13,1 = 0,055—0,095 g (zum Teil n. ROSENTHAL u. MAKATSCHE 1976)	15,8	12,4	0,074	0,065	1,24	6,3%	Alpen (Schweiz bis Krain), S bis Mace- donien
32 <i>Parus montanus montanus</i> Balduin. 15,4—16,9 × 11,3—12,8 = 0,07—0,083 g	16,0	12,4	0,076	0,063	1,25	6,1%	Mitteleuropa (ohne Osten und Rhein- gebiet)
84 <i>Parus montanus salicarius</i> Brehm 14,9—17,1 × 11,7—12,9 = 0,066—0,080 g (64 Eier nach MAKATSCHE 1976)	15,7	12,3	0,075	0,063	1,23	6,1%	Rheinland, Holland, Belgien, N- u. O- Frankreich
167 <i>Parus montanus rhenanus</i> Kleinschm. 14,7—16,9 × 11,0—12,9 = 0,060—0,075 g (47 Eier n. MAKATSCHE 1976, S. 162)	15,5	12,0	0,069	0,060	1,15	6,1%	

	A	B	g	d	G	Rg	
34 <i>Parus montanus leucoschmidtii</i> Holm. 14,4—17,2×11,6—13,1 [WITHERBY u. a., The Handbook of British Birds 1, London (Witherby) 1938, S. 266]	15,8	12,3	—	—	1,20	—	England, Schottland
7 <i>Parus montanus baicalensis</i> (Swinh.) 14,7—16,0×11,7—12,3 = 0,069—0,083 g (nach T. STJERNBERG, briefl.)	15,5	12,1	0,078	0,069	1,19	6,6%	Sibirien außer äußerstem NW, NW-Mandschurei
— <i>Parus montanus kamtschatskensis</i> (Bp.) 15,0—16,0×12,0 [nach TACZANOWSKI, nicht Faune ornith. Sibérie Orient. in: Mém. Ac. Sci. St. Petersburg (7) 39, S. 442, 1891]	15,5	12,0	—	—	1,13	—	(Kreuger: e/7 Jonissciak) Kamtschatka u. N-Kurilen (= <i>Poecilus</i> )
6 <i>Parus montanus restrictus</i> Holm. 15,6—16,7 (einmal 18,1)×12,3—12,5 = 0,07—0,09 g (nach T. STJERNBERG, briefl. 1974)	16,4	12,4	0,076	0,062	1,30	5,8%	Japan (Hokkaido, Hondo) (Kreuger: 1/6 Fudschijama)
5 <i>Parus montanus songarus</i> Sewertz. 15,8—17,2×12,5—13,0 = 0,07—0,09 g	16,5	12,7	0,082	0,065	1,35	6,1%	Turkestan, Tianschan
12 <i>Parus montanus affinis</i> (Przew.) 15,9—16,5×12,0—12,7 = 0,070—0,095 g (STJERNBERG, Maise, SCHÖNWETTER 1937, S. 517)	16,2	12,3	0,082	0,068	1,26	6,5%	Alaschan und Kansu
44 <i>Parus atricapillus occidentalis</i> Baird 14,6—17,0×11,5—12,3 = 0,054—0,061 g (nach BENT 1946; 4 n. T. STJERNBERG, briefl.)	15,6	12,0	0,059	0,054	1,08	5,4%	Südwest-British Columbia (Canada), Washington, Oregon, NW-Californien (Kreuger: 1/4 Brit. Columbia)
50 <i>Parus atricapillus septentrionalis</i> Harris 14,2—17,5×11,2—12,9 (nach BENT 1946)	15,7	12,2	—	—	1,20	—	NW-Canada, Felsengebirge bis New Mexico, Minnesota, Iowa, Kansas
58 <i>Parus atricapillus atricapillus</i> L. 14,0—16,3×11,2—12,8 = 0,06—0,080 g	15,2	12,2	0,074	0,066	1,16	6,3%	SO-Canada u. Nördl. USA bis Minnesota u. Missouri
40 <i>Parus carolinensis atricapilloides</i> Lank u. <i>agilis</i> Bennett 13,5—16,5×10,5—12,7 (nach BENT 1946)	14,9	11,7	—	—	1,06	—	<i>atricapilloides</i> : Oklahoma—W-Texas (n. <i>Parus</i> syn. <i>carolinensis</i> ) <i>agilis</i> : O-Texas—Louisiana

	A	B	g	d	G	Bg	
63 <i>Parus carolinensis carolinensis</i> Audub. u. <i>extimus</i> (Todd & Sutton) 12,7—18,1 × 10,4—13,5 = 0,060—0,085 g (n. T. STJERNBERG, briefl.)	14,8	11,5	0,067	0,065	1,02	6,6%	<i>carolinensis</i> : S-Virginia—Georgia n. PETERS SO-USA <i>extimus</i> : O-Missouri u. S-Illinois—New Jersey
39 <i>Parus carolinensis</i> impiger Bangs 12,9—18,1 × 10,7—13,5 (nach BENT 1946)	15,1	12,1			1,14		(Kreuger: 1/6 Maryland) Florida) (bei NEURKORN: Pocile, bei Peters syn. carolinensis
12 <i>Parus seductus</i> ridg. (Peters) 13,5—15,3 × 10,6—11,5 (nach BENT 1946)	14,3	11,1			0,90		NW-Texas bis SO-Arizona u. N-Mexico
8 <i>Parus gambeli grinnelli</i> (van Rossum) 14,7—16,3 × 12,1—12,3 (nach BENT 1946)	16,1	12,2			1,23		N-Brit. Columbia, O-Washington, O-Oregon, N-Idaho (bei PETERS syn. <i>abbreviatus</i> ) N-Californien, S-Oregon, NW-Nevada
40 <i>Parus gambeli abbreviatus</i> (Grinnell) 14,7—17,0 × 11,4—13,2 (nach BENT 1946)	16,1	12,3			1,25		Gebirge von Mittel-Idaho bis O-Calif- ornien
9 <i>Parus gambeli impensis</i> (Grinnell) 15,7—17,1 × 12,5—13,0 (nach BENT 1946)	16,8	12,8			1,42		Rocky Mountains von Wyoming bis Arizona u. W-Texas (bei NEURKORN: <i>Poeciloides</i> ) S-Californien
45 <i>Parus gambeli gambeli</i> Ridgw. 13,8—16,8 × 11,5—12,9 = 0,07—0,095 g	15,7	12,3	0,080	0,069	1,23	6,5%	
40 <i>Parus gambeli baileyae</i> Grinnell 14,6—11,6 bis 17,7 × 13,5 (nach BENT 1946)	16,2	12,7			1,32		
6 <i>Parus gambeli atratus</i> (Grinnell & Swarth) 16,2—16,8 × 11,7—13,0 (nach BENT 1946)	16,5	12,6			1,33		
— <i>Parus superciliosus</i> (Pzew.) 331 <i>Parus cinctus lapponicus</i> Lundahl 15,3—18,7 × 11,1—13,7 = 0,057—0,095 g (zum Teil n. MAKATSCHE 1976)	16,8	12,7	(siehe Text) 0,086	0,066	1,38	6,1%	N-Niedereruliformen (Gebirge) Szetschwan, Kapsut Lappland, NW-UdSSR
7 <i>Parus cinctus cinctus</i> Bodd. (Sammlung NEURKORN) 15,2—17,1 × 11,9—12,8 = 0,060—0,077 g (n. T. STJERNBERG, briefl.)	16,0	12,4	0,068 (wie <i>cinctus</i> )	0,056	0,24	5,4%	N-Sibirien bis Kamtschatka u. Mittel- Amur (Kreuger: 1/2 Tonak, 1/3 Baikalsee)
31 <i>Parus cinctus lathami</i> Stephens 15,0—17,3 × 11,0—13,2 (nach BENT 1946)	16,3	12,1	—	—	1,22	—	W- u. N-Alaska u. NW-Mackenzie



	A	B	g	d	G	Rg	
22 <i>Parus h. hudsonicus</i> Forst. 14,9—16,3 × 11,7—12,7 (nach BENT 1946)	15,3	12,3	—	—	1,20	—	Alaska, Mackenzie, Ontario bis Labrador u. S-Quebec (Ost n. BENT zu <i>littoralis</i> )
40 <i>Parus h. littoralis</i> Bryant 14,7—17,4 × 11,4—12,9 (nach BENT 1946)	16,0	12,2	—	—	1,23	—	New Brunswick bis Maine u. NO-New York (noch nördlichere jetzt zu <i>hudsonicus</i> )
45 <i>Parus rufescens rufescens</i> Towns. 14,4—17,2 × 11,3—13,2 (nach BENT 1946; 5 n. T. STEJNEBERG, briefl.)	15,4	12,1	0,069	0,054	1,16	5,0%	W-Alaska bis Californien, Idaho, W-Montana (Kreuger: 1/5 Humboldt Co., Californien)
39 <i>Parus rufescens neglectus</i> Ridgw. 14,3—17,6 × 11,9—13,0 (nach BENT 1946)	15,7	12,3	—	—	1,22	—	Mittleres Californien (Küste)
40 <i>Parus rufescens barlowi</i> Grinnell 14,2—17,3 × 11,2—12,7 (nach BENT 1946)	15,5	11,9	—	—	1,13	—	Californien (San Francisco Bay bis Monterey Bay)
50 <i>Parus volkameri phillipsi</i> van Rossem 13,7—18,0 × 11,5—14,0 (nach BENT 1946)	16,1	12,6	—	—	1,32	—	Arizona bis W-Texas (Gelbige), NW-Mexico (bei BENT: <i>annecus</i> Cassin)
11 <i>Parus rubidiventris rufonuchalis</i> Blyth 17,1—18,2 × 12,1—13,1 (nach BAKER 1932, S. 67)	17,6	12,9	—	—	1,49	—	Turkestan, Himalaja (Kaschmir), bis 423, 1975: <i>rufonuch. rufon.</i> )
6 abnorm kleine (n. BAKER 1932, S. 67)	14,5	12,0	—	—	1,05	—	(c/6 Liddar Tal aus Erdhöhle)
2 <i>Parus rubidiventris beavani</i> (Jerd.) 18,8 × 14,0; 18,5 × 13,8 (nach BAKER 1932, S. 68)	18,7	13,9	—	—	1,78	—	Nepal, Sikkim, Tibet, W-China
105 <i>Parus melanophilus</i> Vig. 14,4—17,2 × 10,8—13,0 = 0,050—0,059 g (nach HUME 1890, BAKER 1932, S. 66, 5 n. T. STEJNEBERG 1974)	15,7	11,7	0,055	0,052	1,08	5,4%	W-Himalaja (Afghanistan bis W-Nepal) (= <i>Lophophanes</i> ) (Kreuger: 1/5 Sidair, Lidarrat)
257 <i>Parus ater</i> L. 13,5—16,7 × 10,0—12,5 = 0,048—0,070 g (137 Eier nach ROSENTHAL aus MAKATSCHE)	15,0	11,6	0,065	0,061	1,04	6,2%	Europa (außer NW u. W), Kleinasien, N-Asien (bei NEHRKORN: <i>Periparus</i> )
102 13,7—16,7 × 10,7—12,7 = 0,05—0,07 g	15,3	11,9	0,069	0,064	1,12 <sup>1)</sup>	6,2%	(Makatsch: Mitteleuropa)
197 <i>Parus ater rapinensis</i> Jourard 13,1—16,8 × 10,5—12,5 = 0,035—0,075 g (nach R. VERHEYEN 1967, S. 270)	15,0	11,8	0,062	0,058	1,06	5,9%	Bredagne, Belgien, Holland (bei PETERS syn. <i>ater</i> )

<sup>1)</sup> LÖNNEL, briefl. 1976; 54 Frischlein aus dem Süden der BRD; G = 1,13 g, in den 8 Gelegen schwankte das Durchschnitts-G von 1,00 bis 1,27 g.

	A	B	g	d	C	Rg	
63 14,2—17,3 × 12,2—12,9 = 0,06—0,08 g	15,8	12,0	0,070	0,063	1,17	6,0%	(Makatsch: Frankreich)
100 <i>Parus ater britannicus</i> Sharpe & Dress.	15,0	11,6	0,067	0,063	1,05	6,4%	Großbritannien
13,8—17,0 × 10,7—12,7 = 0,058—0,080 g							Irland
8 <i>Parus ater hibernicus</i> Ogilvie-Grant	15,0	11,6	0,062	0,059	1,04	6,0%	(Kreuger: c/8 Tipperary Co.)
14,8—15,4 × 11,4—12,0 = 0,060—0,063 g (n. T. STEINBERG, briefl.)							N-Algerien, N-Tunis
6 <i>Parus ater ledouci</i> Muhl.	16,5	12,1	0,070	0,058	1,20	5,8%	Cypern
16,0—17,0 × 11,8—12,5 = 0,069—0,072 g			(wie ater)				
— <i>Parus ater egypticus</i> Dress.							<i>chamassanicus</i> : S-Transkaspien
(Sammlung Nehrkorff)							<i>phaeonotus</i> : SW-Iran
— <i>Parus ater chorassanicus</i> Sar. & Bilk. u. <i>phaeonotus</i> Bluff.	15,0	12,0			1,10		
(Sammlung Nehrkorff)							
20 <i>Parus ater rufipictus</i> Sow.	15,3	12,1	0,068	0,061	1,13	6,0%	Issyk-kul, Tianschan
14,2—16,4 × 11,4—12,6 = 0,06—0,075 g							
— <i>Parus ater acuminatus</i> Blyth?	17,9	12,9			1,54		Nepal, Sikkim, S-Tibet u. Kansu bis N-Burma
(nach BAKER 1922, S. 14)			(siehe Text)				N-China, S-Mandschurei
— <i>Parus ater pikiensis</i> (David)			(wie ater)				
(Sammlung Nehrkorff)							
3 <i>Parus ater insularis</i> Hollm.	16,1	12,6	0,078	0,063	1,31	6,0%	Japan u. S-Kurilen
15,9—16,2 × 12,4—12,7 = 0,06—0,08 g							China von Kansu u. Szetschwan O bis
6 <i>Parus rufusculus</i> Swinh.	16,7	12,7	—	—	1,38		Tscheking, NW-Fukien und Kwang-tung
16,5—17,0 × 12,4—13,0 (La TOUCHE, STYAN)							Philippinen (S-Luzon?, Mindoro, Panay)
— <i>Parus elegans</i> (? <i>elegans</i> Less.)	16,8	13,5	—	—	1,56		(bei Nehrkorff: <i>Paridactylus</i> )
16,5—17,0 × 13,0—14,0 (NEHRKORFF)							Skandinavien, NO-Europa, ehem. Ostpreußen (bei Nehrkorff: <i>Lophophanes</i> )
193 <i>Parus cristatus cristatus</i> L.	16,4	12,6	0,076	0,062	1,31	6,0%	
14,4—17,9 × 11,6—14,0 = 0,05—0,09 g (113 Eier n. ROSENTHAL aus MAKATSCHE)							
403 <i>Parus cristatus mitratus</i> Brehm	16,2	12,4	0,079	0,065	1,27	6,3%	Mitteleuropa u. S-Frankreich bis Zentral-Spanien
14,0—17,8 × 11,6—13,9 = 0,060—0,085, 0,100 g (z. T. n. VERHEYEN 1967 u. MAKATSCHE 1976)							[= <i>brunneus</i> (Pražák)]

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Parus cristatus weigoldi</i> Tratz 15,6—15,9 × 12,4—12,5 (nach T. STJERNBERG, briefl.)	15,7	12,4	—	—	1,22	—	S- u. W-Iberien (Kreuger: 1/3 Almoreima)
100 <i>Parus cristatus soticus</i> (Pražák) 14,6—17,7 × 12,0—13,5 (nach JOURDAIN)	16,3	12,7	—	—	1,33	—	N-Schottland
9 <i>Parus dichrous tangrae</i> (Whistler) 16,3—17,8 × 12,5—13,0 (nach BAKER 1932, S. 68)	17,2	12,8	—	—	1,43	—	Himalaja (S-Kaschmir bis Kumaon) (Baker: Simla)
30 <i>Parus afer cinereus</i> Vieillot 16,4—18,8 × 12,9—14,5 = 0,09—0,10 g (27 nach JAMES 1970, S. 143)	17,7	13,8	0,093	0,062	1,73	5,3%	SW-Afrika bis Natal u. S-Rhodesien (= <i>damarensis</i> Rehw.) (Eier von Damaraland, Kapland u. S-Rhodesien)
7 <i>Parus afer afer</i> Gmel. 18,5—19,5 × 14,0—14,7 (LAYARD, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	18,9	14,5	—	—	2,00	—	W-Kapland
4 <i>Parus griseiventris</i> Reichenow 17,1—18,3 × 13,6—14,2 (nach A. VINCENT, Ibis 1949, S. 314)	17,5	13,9	—	—	1,72	—	O-Angola bis Zaire, Mittel-Tanganjika u. O-S-Rhodesien (Vincent: 1/4 von Katanga)
5 + x <i>Parus niger niger</i> Vieill. <sup>1)</sup> (NEHRKORN, PRAED & GRANT, 5 nach T. STJERNBERG, briefl.)	18,1	14,4	0,132	0,084	1,94	6,8%	Niassaland (bei NEHRKORN: <i>Pantheres</i> )
17,5—18,5 × 14,2—16,7 = 0,122—0,145 g	~20,0	~14,0	—	—	~2,01	—	(Eier v. Niassaland) Eritrea bis W-Kenia
3 <i>Parus leucomelas leucomelas</i> Rüpp. (nach PRAED & GRANT 1955, S. 650)	19,8	14,2	—	—	2,03	—	Gabun u. Angola bis Uganda, Tanganjika u. Moçambique (Vincent: c/3 v. Katanga)
3 <i>Parus leucomelas insignis</i> Cab. 19,2—20,2 × 14,0—14,2 (nach A. VINCENT, Ibis 1949, S. 315)							Kamerun u. (getrennt) Sudan — Tanganjika
— <i>Parus albiventris</i> Shelley	(bei PRAED & GRANT 1973, S. 467, ohne Maße beschrieben)						

<sup>1)</sup> Da 19 × 14 mm (nach BELCHER, The birds of Nyasaland, London, Technical Press, 1930, S. 276) vielleicht *leucomelas insignis* betrifft, vernachlässigt.

	A	B	g	d	G	Rg	
3 <i>Parus fuscus fuscus</i> (Vorreux) 17,5–18,0 × 14,5–14,6 (nach PRIGOGINE, Rev. Zool. Bot. Afr. 85, S. 216, 1972)	17,8	14,6	—	—	1,90	—	Liberia u. Gabun — Uganda, Sudan u. Kenia
3 <i>Parus fringillinus</i> Fisch. & Rehw. 16,6–18,1 × 13,2–14,1 (nach MOREAU)	17,2	13,6	—	—	1,60	—	(Prigogine: 1/3 Kamituga, Kivu) S-Kenia — Mittel-Tanganjika (Eier v. Tanganjika)
12 <i>Parus rufiventris rufiventris</i> Bocage 15,8–19,5 × 12,8–14,1 (nach A. VINCENT, Ibis 1949, S. 315)	17,2	13,4	—	—	1,58	—	Mittel. Zaïre bis Ovamboland u. W.-N. Rhodesien
4 <i>Parus rufiventris masakusis</i> Shelley 16,9–17,3 × 13,4–13,6 (nach BENSON, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, S. 108, 1951)	17,1	13,5	—	—	1,57	—	(Vincent: c/2), c/3 4, Kafanga) N-Rhodesien (außer W) u. Niassaland (außer O)
— <i>Parus rufiventris pallidiventris</i> Rehw. (nach BELCHER 1930, S. 277)	18,0	14,0	—	—	1,78	—	(Benson: c/4 Mzimba, Niassaland) Mittel-Tanganjika — S-Niassaland u. O-S-Rhodesien (Belcher: S-Niassaland)
300 <i>Parus major major</i> L. 16,2–19,7 × 12,3–14,8 = 0,080–0,125 g	17,6	13,6	0,104	0,073	1,68	6,2%	Europa, bis W-Sibirien u. Altai
179 16,2–20,0 × 12,0 14,2 = 0,07–0,12 g	17,8	13,6	0,094	0,067	1,69	5,6%	(Rosenius: Schweden)
607 14,6–19,0 × 11,9–14,7 = 0,09–0,12 g	17,6	13,4	0,103	0,074	1,63	6,3%	(Makatsch: Mitteleuropa u. Frankreich)
424 16,0–19,8 × 12,1–14,4 (nach WINKEL 1970)	17,7	13,3	—	—	1,63	—	(Winkel: Braunschweiger Gegend)
100 <i>Parus major acedoni</i> Pražák 16,0–20,5 × 12,5–14,7 = 0,095–0,120 g	18,0	13,6	0,104	0,071	1,69	6,2%	England, Schottland, Irland
13 <i>Parus major excelsus</i> Buvty 17,5–19,1 × 13,1–14,2 = 0,102–0,130 g (8 Eier nach MAKATSCHE 1976)	17,9	13,8	0,114	0,078	1,76	6,5%	Marokko, Algerien, Tunesien (Makatsch: Algerien)
12 <i>Parus major corsus</i> Kleinschmidt 18,1–19,7 × 13,0–13,9 = 0,089–0,108 g (nach T. STEINBERG, briefl. 1974)	19,0	13,5	0,100	0,064	1,78	5,6%	Korsika u. Sardinien (Kreuger: 1/4, 1/6 v. Korsika)
7 <i>Parus major malloreae</i> Jordans 17,8–19,5 × 13,6–14,7 (nach V. JORDANS) 5 + x <i>Parus major aphrodite</i> Müd. 16,7–18,7 × 13,2–13,9 = 0,10–0,12 g (Sammlung Nehrhorn, 5 Eier nach MAKATSCHE)	18,4	14,0	—	—	1,85	—	Balearen, Pityusen (bei PETERS syn. <i>aphrodite</i> ) Kreta, S-Griechenland, Zypern (Makatsch: Griechenland)
	18,0	13,8	0,108	0,074	1,78	6,1%	

	A	B	g	d	G	Rg	
131 <i>Parus major caschmirensis</i> Hartert 16,3—20,1 × 12,1—14,5 (nach BAKER 1932, S. 61 u. OSMASTON, s. ALL & RIPLEY 1973, S. 167)	17,3	13,4	—	—	1,58	—	Kaschmir (wie Nachbarrassen in 1000—2700 m Höhe)
14 <i>Parus major ziaradensis</i> Whistler 15,2—18,7 × 12,1—13,9 (nach BAKER 1932, S. 60)	17,4	12,9	—	—	1,49	—	N-Beludschistan u. S-Afghanistan
54 <i>Parus major mahrattarum</i> Hart. u. <i>stupa</i> Koelz 15,8—19,3 × 12,6—14,0 = 0,089—0,103 g (nach BAKER 1932, S. 61; 5 nach T. STJERNBERG, briefl. 1974)	17,5	13,6	0,096	0,067	1,65	5,8%	<i>mahrattarum</i> : S-Indien u. Ceylon (Kreuger: 1/2 Kotagiri; 1/3 Nilgiri- berge) <i>stupa</i> : Zentral- u. W-Indien
100 <i>Parus major nipalensis</i> Hodges. u. <i>varivert</i> Ripley 16,1—18,6 × 12,3—14,0 (nach BAKER 1932, S. 59)	17,0	13,3	—	—	1,53	—	<i>nipalensis</i> : Nepal, N-Indien, W- u. Zentral-Burma <i>varivert</i> : Assam
112 <i>Parus major cinereus</i> Vieillot 15,3—19,5 × 12,2—14,2 = 0,07—0,09 g (CAT. BRET. MUS., HOOGHWERF 1949, HOLLERBECKES & HOOGHWERF 1967, S. 137)	17,6	13,0	0,087	0,063	1,53	5,7%	Java
3 <i>Parus major conmixtus</i> Swinhoe 16,1—17,1 × 12,5—12,8 = 0,08—0,09 g 15 + x <i>Parus major minor</i> T. & S. 17,2—18,7 × 11,7 (emmal), 12,4—13,8 = 0,073—0,106 g (15 n. T. STJERNBERG, briefl.; nicht verwertet; INGRAM: 16,0 × 12,2, G = 1,21 g)	16,6 17,5	12,8 13,2	0,085 0,096	0,065 0,069	1,38 1,56	6,2% 6,3%	S-China (= <i>folkiensis</i> La Touche) (Eier von Fukien) Japan (Kreuger: 1/5 Hondo, 1/7 Iburi Japan, 1/3 Fudschijima)
16 <i>Parus major rhodacostolensis</i> Kleinschm. 15,3—17,9 × 12,3—13,4 = 0,09—0,10 g (CAT. BRET. MUS., STJERNEMANN, MEISE & SCHÖNWETTER 1937, S. 513)	17,2	13,1	0,097	0,071	1,52	6,4%	Korea, Usuriland, N-China (bei NEUKORN u. PETERS: syn <i>minor</i> ) (Schönwetter: Kausu; Kreuger: 1/2 Suifu)
— <i>Parus major artatus</i> Thayer & Bangs (nach LA TOUCHE)	15,4	13,0	—	—	1,33	—	Chinesische Tiefebene (Yunnan bis Tonkin)

	A	B	g	d	G	Rg	
4 <i>Parus major tibetanus</i> Hart. (nach BAKER 1932, S. 62)	18,8	13,5	—	—	1,75	—	Sikkim, Yunnan, SO-Tibet
10 <i>Parus major nubicolus</i> de Schauensee 15,2—18,5×12,7—13,2 = 0,08—0,095 g (n. BAKER)	16,6	13,0	0,080	0,067	1,42	6,2%	O-Burma, N-Siam, NW-Indochina (Eier v. Burma, ob alle vom O?)
17 <i>Parus bokharensis bokharensis</i> Licht. 16,5—18,0×12,9—13,5 = 0,095—0,105 g (11 n. SPANGENBERG 1941 aus DEMEN- TIEV 1954)	17,5	13,3	0,100	0,072	1,59	6,4%	Transkasprien, Buchara (Ebenen)
10 <i>Parus bokharensis ferghanensis</i> But. 17,3—18,5×13,0—13,8 = 0,095—0,108 g (6 n. T. STERNBERG briefl.)	17,9	13,2	0,103	0,072	1,63	6,3%	Ferghana, Buchara (Gebirge), Taschkent bis zur Chinesischen Grenze (bei PETERS: syn. <i>bokharensis</i> ) (Kreuger: 1/6 vom Issyk-kul)
190 <i>Parus monticolus monticolus</i> Vig. u. <i>yunnanensis</i> La. Touche 15,3—18,8×12,3—14,2 = 0,080—0,095 g (z. T. n. BAKER 1932, S. 63, 64)	17,0	12,8	0,085	0,063	1,42	5,7%	<i>monticolus</i> : Himalaja, O bis Nepal <i>yunnanensis</i> : Nepal—W-China u. NO- Tonkin (bei BAKER: <i>leptocharum</i> Meinertzh.)
3 <i>Parus monticolus insperatus</i> Swinh. 16,0—18,2×13,0—13,5 (nach YAMASHINA & YAMADA, Tori 9, 1937, s. HACHISUKA & UDAGARA, Quart. Journ. Taiwan Mus. 4, S. 25, 1951)	17,4	13,1	—	—	1,34	—	Taiwan
40 <i>Parus x. xanthogenys</i> Vig. 16,9—19,0×12,2—14,0 (n. HUME, BAKER 1932, S. 71, NEHRKORN)	17,9	13,2	—	—	1,58	—	Himalaja v. Murree bis O-Nepal (NEHRKORN: <i>Machholophus</i> )
60 <i>Parus xanthogenys applanotus</i> Blyth u. <i>travancorensis</i> (Whistl. & Kinn.) 16,0—19,0×13,3—14,8 (nach BAKER 1932, S. 72)	17,9	13,5	0,100	0,068	1,76	5,8%	<i>applanotus</i> : Mittel-Indien bis zum Poona nach S (= <i>haplanotus</i> ) <i>travancorensis</i> : S davon in W-Ghats
60 <i>Parus spilonotus spilonotus</i> Bp. (u. <i>subviridis</i> Blyth?) 16,6—19,0×13,0—14,9 = 0,08—0,11 g (z. T. n. BAKER 1932, S. 70)	17,6	14,1	0,095	0,068	1,76	5,6%	Himalaja v. O-Nepal—N-Burma (Assam u. O davon bei ALI & RIPLEY, S. 191, zu <i>subviridis</i> )
3 + x <i>Parus spilonotus subviridis</i> Blyth (nach MACKENZIE u. BAKER 1932, S. 70)	18,0	14,3	—	—	1,84	—	Burma bis Tenasserim, W-Yunnan u. N- Thailand (s. vorige Rasse)

	A	B	g	d	G	Rg	
10 <i>Parus spilonotus</i> var. David 17,0—17,8 × 13,0—14,2 = 0,095—0,105 g (n. CAR. BERT. MUS., LA TOUCHE, Mus. Hamburg)	17,5	13,6	0,100	0,069	1,65	6,1%	SO-Yunnan, N-Tonkin, Fukien (= <i>Macholophus</i> ) (Eier von W-Fukien)
409 <i>Parus caeruleus caeruleus</i> L. (13,7)14,0—17,8 × 10,4—12,6 (13,0) = 0,06—0,09 g (z. T. n. VERHEYEN 1967, S. 268)	15,7	11,8	0,071	0,066	1,14 <sup>1)</sup>	6,4%	Europa (außer Bereich der nächsten Rassen u. äußersten S u. O) (bei NEURKORS: <i>Cyanistes</i> )
253 14,0—17,9 × 10,7—13,0 = 0,06—0,09 g 332 13,6—17,7 × 10,5—12,9 (nach WINKEL 1970)	15,7 15,7	12,0 11,8	0,075 —	0,068 —	1,17 1,14	6,4%	(Makatsch: Mitteleuropa, Frankreich) (Winkel: Braunschweiger Gegend)
172 14,0—17,3 × 11,1—13,5 = 0,05—0,08 g 15 15,1—16,6 × 11,7—12,3 (nach SUBAROWSKIJ AUS DEMENTIEW u. a. 1954, S. 741)	15,3 15,7	12,1 12,1	0,069 —	0,063 —	1,16 1,20	5,9%	(Roseus: Schweden) (Dementiew: Charkow-Gebiet)
100 <i>Parus caeruleus obscurus</i> Průžák 14,0—16,8 × 11,2—12,7 = 0,06—0,08 g 3 <i>Parus caeruleus satunini</i> (Sar.) u. <i>persicus</i> Blauf.	15,4 15,5	11,9 12,1	0,070 0,075	0,063 0,066	1,13 1,16	6,4% 6,5%	Großbritannien u. Irland <i>satunini</i> : Krim—NW-Iran <i>persicus</i> : SW-Iran (Eier aus Kurdistan)
17 <i>Parus caeruleus ultramarinus</i> Bp. 14,5—16,7 × 11,7—12,3 = 0,060—0,080 g 7 (nach MAKATSCHE 1976, S. 151) — <i>Parus caeruleus ombriosus</i> Meade-Waldo (Sammlung Nehrkorn)	15,8 16,2	11,9 12,9	0,070 0,088 (wie <i>caeruleus</i> )	0,062 0,071	1,17 1,39	6,3% 6,3%	NW-Afrika (Marokko—Tunesien) (Makatsch: Algerien) Hiero (= Ferro) (Canaren)
17 <i>Parus caeruleus teneriffae</i> Less. 15,5—16,8 × 12,2—12,7 = 0,068—0,080 g 5 <i>Parus cyanus cyanus</i> Pall. 16,0—18,5 × 11,0—12,9 = 0,07—0,09 g	16,2 17,1	12,4 12,4	0,075 0,080	0,062 0,062	1,26 1,33	6,0% 6,0%	Teneriffa, Gran Canaria, Gomera O-Europa, W-Sibirien (bei NEURKORS: <i>Cyanistes</i> )

<sup>1)</sup> G<sub>12</sub> frisch gewogen (nach LÖNNL. briefl. 1977): 1,12 g, wobei c/8 zwischen 0,9 und 0,12 g, D<sub>8</sub> = 1,04 g, und 1/6 ein G<sub>1</sub> von 1,23 ergaben (Süden der BRD).

	A	B	g	d	G	Rg	
18 <i>Parus cyanus genissecensis</i> But. u. <i>tianschanicus</i> (Menzb.) 14,8—17,5 × 11,0—13,1 = 0,07—0,08 g	16,8	11,8	0,078	0,065	1,19	6,5%	<i>genissecensis</i> : Ob—Baikalsee, Altai, Tarbagatai <i>tianschanicus</i> : Tianschan u. Pamir—Mittel-Mandschurei
1 <i>Parus cyanus flavipictus</i> Sew. (Sammlung Schönwetter)	16,5	12,7	0,090	0,071	1,36	6,6%	W-Zentral-Asien vom Kirgisen-Gebirge durch Ferghana bis Hindukusch (Schönwetter: Ferghana)
6 <i>Parus varius varius</i> Temm. & Schl. 15,2—18,2 × 12,7—14,2 = 0,085—0,115 g	17,6	13,9	0,105	0,071	1,73	6,1%	Japan, S bis S-Kiuschiu, Korea, SO-Mandschurei
8 <i>Parus inornatus sequestratus</i> (Grinnell & Swarth) 18,1 × 12,4 bis 17,5 × 14,0 (nach BENT 1946)	17,8	13,2	—	—	1,58	—	(bei NEHRKORN: <i>Sittiparus</i> ) S-Oregon, NW-Californien
45 <i>Parus inornatus inornatus</i> Gambel 16,2—19,5 × 12,7—14,2 = 0,08—0,11 g	17,4	13,3	0,095	0,068	1,56	6,1%	N- u. Zentral-Californien (= <i>Baeolophus</i> )
40 <i>Parus inornatus transpositus</i> (Grinnell) 16,2—19,8 × 12,2—14,6 (nach BENT 1946)	18,0	13,7	—	—	1,72	—	Los Angeles bis Sierra San Pedro Martir
40 16,0 × 12,0 bis 19,0 × 14,0 (nach BENT 1946)	17,4	13,3	—	—	1,57	—	SW-Californien (bei BENT fälschlich <i>murinus</i> (Ridgway))
40 <i>Parus inornatus ridgwayi</i> Richmond 16,0—19,1 × 12,9—14,2 (nach BENT 1946)	17,5	13,7	—	—	1,68	—	Idaho bis SO-Californien, Arizona u. W-Texas
54 <i>Parus bicolor bicolor</i> L. 16,8—20,7 × 12,7—14,7 = 0,11—0,14 g	18,4	14,1	0,125	0,080	1,90	6,6%	Osthälfte der USA (bei NEHRKORN auch als <i>texensis</i> (Sennett))
40 <i>Parus bicolor sennetti</i> (Ridgw.) 16,1—19,3 × 12,6—15,0 (nach BENT 1946)	17,9	14,1	—	—	1,80	—	Zentral- u. S-Texas
50 <i>Parus bicolor atricristatus</i> Cass. 15,0—18,9 × 12,7—14,4 (nach BENT 1946)	17,0	13,5	—	—	1,58	—	Rio Grande-Tal in Texas u. O-Mexico bis N-Vera Cruz
11 <i>Melanochlora s. sultanea</i> (Hodgs.) 19,0—22,0 × 15,0—17,0 (nach BAKER)	20,3	15,9	—	—	2,60	—	Nepal bis Assam, Arakan u. N-Thailand
6 <i>Sylvioparus modestus modestus</i> Burton							Himalaja von Garhwal bis N- u. W-Burma, W-Szetschwan u. N-Indochina

(von FLEMING ohne Maße beschrieben)



## Familie Sittidae, Kleiber

Während die auf Eurasien, Nordwestafrika, Nordamerika und Mexiko beschränkte Gattung *Sitta* oologisch ganz einheitlich ist, weicht die australische *Neositta* (*Sitella*) in dieser Hinsicht vollkommen ab, übrigens auch durch ihre offenen, kunstvoll mit Borke getarnten Nester in Astgabeln, gegenüber ihren Verwandten als ausgesprochenen Höhlenbrütern. *Tichodroma* legt in Napfester an Felsspalten. Die Anordnung dieser und der beiden folgenden, von manchen als Unterfamilien angesehenen Familien folgt J. C. GREENWAY JR. in PETERS, 12, 1967, S. 124—166.

Alle *Sitta*-Eier besitzen auf nur mäßig glänzendem, weißem, nur sehr selten leicht getöntem Grund eine im allgemeinen ziemlich dichte Fleckung, feiner oder gröber, auch gemischt, in nicht sehr dunklen rötlichen oder rotbraunen Tönen, meist mit lila oder rosa Unterflecken dazwischen. Die Flecke sind gewöhnlich dichter am stumpfen Teil des mehr oder weniger zugespitzten, oft breitovalen Eies. Ausgesprochene Kranzbildung fehlt. Die nicht häufigen dunkleren Flecke verdanken ihr Aussehen weniger oft einem dunkleren Pigment als der Überlagerung rotbrauner Oberflecke auf lilagrauen Unterflecken. Die hellste, zugleich lockerste und gröbste Zeichnung weisen *neumayer* und *tephronota* auf; ich sah sie aber auch zweimal bei *caesia*, eine seltene Ausnahme. Alle übrigen variieren nur in den Eidimensionen und in der Größe und Verteilung der oft ein wenig breit gelaufenen Fleckchen. Doch gibt es auch viele mit schärferer Umrandung der meist nicht rundlichen Flecke, soweit es sich nicht um bloße Punkte handelt, die sich immer finden, nur nicht bei *neumayer*. Der Gesamtcharakter gleicht durchaus dem der Meisen (Paridae) und der Baumläufer (Certhiidae); denn auch bei diesen ändert in den verschiedenen Arten die ebenso gefärbte Zeichnung von feiner Punktierung bis zu groben Blättern ab, manchmal bis zur Ununterscheidbarkeit, auch in der Fleckenanordnung. Oologische Anklänge finden sich überdies bei manchen Troglodytidae, z. B. *Thryophilus*. — Der Glanz der glatten Schale ist meist ein wenig deutlicher als bei *Parus*, auffallend nur bei *neumayer*. Er wird bewirkt durch die zarten, wie bei Spechteiern (Picidae) glänzenden Erhabenheiten des feinen Korns, gemindert durch die winzigen matten Täler zwischen ihnen. Nicht immer gut zu sehen sind die meist flachen Poren, die sich besonders bei den kleinen Arten der Beobachtung leicht entziehen. SZIELASKO (Journ. f. Orn. 61, S. 236f., 1913) schreibt den *Sitta*-Eiern, wie fast allen Passeres, seine Korntypen 9 und 17 zu, so daß Besonderes nicht zu vermerken bleibt. Die durch das Bohrloch scheinende Farbe ist durchweg weiß, wie die äußere.

Ganz anders *Neositta*, die (bei PETERS z. B.) als Unterfamilie Daphoenosittinae von den bisher besprochenen Sittinae abgeteilt wird. Auf grauweißem Grund, der gelegentlich auch blaß grünlich oder bläulich gehaucht vorkommt, liegen bei den Eiern dieser Australkleiber ziemlich dicht grobe, dunkle, schiefergraue und sepia Blättern unregelmäßiger Gestalt oder Punkte, gemischt mit ebensovielen, manchmal sogar vorwiegenden, deutlichen grauen Unterflecken. Eigestalt teils stumpfoval, teils stärker verjüngt und oft rundlicher. Die glatte, etwas glänzende Schale, das feine Korn und die schwer sichtbaren Poren bieten nichts Eigenartiges, aber die durchscheinende Farbe ist grün. Die Zeichnung kann die ganze Oberfläche fast gleichmäßig besetzen, verdichtet sich aber meist nach dem stumpfen Ende hin bis zur Kranzbildung. Eine ähnliche Färbung ist sonst selten; ich kenne sie bei einigen Nectariniidae (*Nectarinia sericea caeruleogula*, *senegalensis*, *venusta* z. B.) und am weitesten gehend bei *Sylvietta rufescens* (s. Bd. II, S. 632) aus Südafrika, aber mit weißer Innenfarbe. Merkwürdigerweise besitzt diese Art neben diesem Typ mit dunkel sepiabrauner Fleckung einen ganz abweichenden, hell rot gefleckten, hier also in derselben Species die gleiche Verschiedenheit wie in der Familie Sittidae zwischen *Sitta* und *Neositta*.

*Tichodroma*. Die vierte, zur Unterfamilie Tichodrominae gestellte Gattung dieser Familie legt Eier, die denen der ersten Unterfamilie Sittinae ähneln (siehe unten).

Die Relativen Eigewichte (RG) ergeben sich nach den Weibchengewichten bei HEINROTH (1922), NIETHAMMER, Handbuch der deutschen Vogelkunde 1 Leipzig (Akad. Verlagsges., 1937), GISENKO (Vögel des Sachaliner Bezirks. Moskau 1955, Russisch), LÖHRL (Der Kleiber, Neue Brehm-Büch. 196. Wittenberg. Ziemsen, 1957, S. 7), MENGEL [Orn. Monogr. (Amer. Orn. Union) 3, 1965, S. 341], VERHEYEN (1967), PIECHOCKI & BELOD (1972), DOLGUSCHIN (1972), ALI & RIPLEY (1973) wie folgt:

♀-Gewicht in g	Art und Rasse	RG	♀-Gewicht in g	Art und Rasse	RG
35,0	<i>Sitta t. tephronota</i>	7,9%	17,8	<i>Tichodroma m. muraria</i>	13,1%
23,0	<i>Sitta europaea caesia</i>	8,1%	17,5	<i>Sitta europaea asiatica</i>	10,2%
20,3	<i>Sitta castanea cinnamiventris</i>	9,9%	15,1	<i>Sitta himalayensis</i>	11,6%
20,2	<i>Sitta castanea almorae</i>	10,6%	15,0	<i>Sitta n. nagaensis</i>	12,0%
19,7	<i>Sitta carolinensis cookei</i>	9,9%	11,7	<i>Sitta f. frontalis</i>	13,3%
19,7	<i>Sitta castanea cashmirensis</i>	10,7%			

Es fällt auf, daß *Tichodroma* mit etwa 18 g Körpergewicht relativ 20% schwerere Eier produziert als die zwischen 15 und 20 g wiegenden Kleiberformen (*Sitta*) und auch gegenüber gleichschweren Paridae (s. S. 6).

*Sitta europaea*. Die Eier der verschiedenen Formen dieser Art dürften ununterscheidbar sein. Mäßiger bis mittelstarker Glanz der glatten, weißen Schale von breitovaler bis mehr gestreckter Gestalt ( $k = 1,28-1,37$ ) findet sich bei allen ebenso wie eine feinpunktige bis mittelgrobe, mehr oder minder dichte Fleckung in rotbraun oder braunrot, am stumpfen Ende verdichtet, gemischt mit nicht immer deutlichen lilagrauen Unterflecken. Immer dichter, zarter und dunkler gezeichnet als *neumayeri*. Dieser Art ähnlich sind mir, wie schon oben angedeutet, nur zwei deutsche Gelege von *caesia* bekannt, eins in der Homeyer-Sammlung des Senckenberg-Museums, das andere in der meinen. Sie glänzen stärker als gewöhnlich und tragen verloschene, blaßrosa Flecke. Meist stehen etwas größere Spritzer zwischen feineren Punkten. Kranzbildung ist nicht häufig. Zuweilen zeigen sich gelbliche Fleckchen zwischen den roten (Taf. 1, Fig. 10.)

*Sitta nagaensis*. Nach BAKER (1932, S. 94) zeigt diese Art den fein bis grob gefleckten Kleibertyp (*Sitta*). —  $k = 1,35$ .

*Sitta castanea*. Zarte, mehr punktfleckige und gleichmäßige Zeichnung scheint vorzuherrschen, ähnlich *krueperi*, wie bei dieser Art auch mehr breitovale Eigestalt ( $k = 1,22-1,31$ ), gestrecktere bei *cashmirensis* und *cinnamiventris* ( $k = 1,36-1,40$ ). Diese beiden und *almorae* in Größe wie *europaea caesia*, die andern wie *krueperi*.

*Sitta himalayensis*. Zuweilen weniger dicht gezeichnet, gedrängt am stumpfen Ende. —  $k = 1,39$ .

*Sitta pygmaea*. Kleine breit-, z. T. stumpfovale Eier, ähnlich *krueperi*, mit dichter, nach dem dickeren Ende hin gröber werdender, oder spärlicher, zarter Fleckung in rotbraun bis rostfarben, heller oder dunkler, neben zurücktretenden lilagrauen Unterflecken, typische Kleibereier. —  $k = 1,29$ .

*Sitta pusilla*. Wie die vorigen, vielleicht im ganzen dunkler und z. T. mehr purpurbraun gefleckt. —  $k = 1,27$ .

*Sitta whiteheadi*. Die zuweilen gröber gezeichneten Eier weichen im ganzen von *krueperi* nicht ab. —  $k = 1,32$ . — Manche Meiseneier (z. B. *Parus xanthogenys* und *major commixtus*) kommen ihnen recht nahe.

*Sitta canadensis*. Die Eier sind neben denen von *pygmaea* und *pusilla* die kleinsten der Kleiber und erinnern an *Parus*. Mein Gelege besitzt fast gleichmäßig verteilte kleine Frickel und Punkte hell rötlichbrauner Farbe mit nur vereinzelten graurosa Unterfleckchen. Gestalt spitzoval. —  $k = 1,30$ . (Taf. 1, Fig. 11.)

*Sitta leucopsis*. Etwas größer als *krueperi* und anscheinend weniger dicht gezeichnet, sonst diesen, aber auch *europaea* ähnlich. —  $k = 1,30$ .

*Sitta carolinensis*. Dichte zarte rotbraune Fleckchen scheinen zu überwiegen. Wo sehr viele solche zusammen mit winzigen blaßlila Unterflecken die Oberfläche übersäen, erscheint die an sich weiße Grundfarbe blaßrosagrau getönt. Die Zeichnung ist dann naturgemäß verschwommen, da sie offenbar einen Teil ihres Farbstoffes an die Oberfläche abgab, wodurch ein abweichender Gesamteindruck entstand, wie im ganzen rosagrau gewässert. So ein Gelege der Nominatform befindet sich in meiner Sammlung, während bei der Westform *aculeata* der Grund reinweiß und mit braunrot oder lavendelgrau fein punktiert ist. Nehrorns Stücke (Sammlung Nehrorn im Zoologischen Museum Berlin) von *atkinsi* (bei PETERS syn. *carolinensis*) weichen davon nicht ab. —  $k = 1,28-1,43$ .

*Sitta krueperi*. Die Eier haben fast immer eine dichte Punktierung überall, darüber nach dem stumpferen Ende hin eine etwas gröbere. Durch mehr bräunliche, als rote Farbe der Fleckchen, deren erheblichere Feinheit und größere Dichte, sowie durch gedrungene Gestalt und trübweißen, nicht ganz reinweißen Grund m. E. für den Kenner meist leicht von ähnlichen *Parus major* und *cristatus* zu unterscheiden, mit denen sie anscheinend manchmal verwechselt wurden. —  $k = 1,32$ .

*Sitta neumayer* und die folgende sind die einzigen *Sitta*-Arten mit deutlich von denen der anderen Kleiber verschiedenen Eiern. Auf dem stärker glänzenden, milchweißen Grund, dessen größter Teil unbedeckt bleibt, stehen blasse, meist gelbbraune, seltener hell kastanienbraune, gröbere Flecke weitläufig auseinander überall oder um den Pol am stumpfen Ende lose gedrängt. Da und dort ein unauffälliges lilagraues Unterfleckchen. Neben unregelmäßig gestalteten Blättern (bis  $4 \times 5$  mm), die dann fast allein stehen, kommen einzelne Stücke mit nur wenigen feinsten Punkten vor, die bei den übrigen regelmäßig fehlen, und auch ganz ungefleckt gibt es. Mit Eiern anderer Arten können sie nicht verwechselt werden. Ihre Gestalt ist häufig gestreckter und schärfer zugespitzt, als bei *europaea* ( $k = 1,36$ ).

*Sitta tephronota*. Die Eier sind im Durchschnitt nur ein wenig breiter ( $k = 1,31$ ), sonst völlig *neumayer*-gleich, spärlich, aber grob und hell gezeichnet. Die Maße von DOLGUSCHIN (1972, S. 316)  $21-24 \times 14,8-16,2$  für wohl aus Kasachstan stammende Eier wurden nicht in die Liste aufgenommen. (Taf. 1, Fig. 12.)

*Sitta frontalis frontalis* (= *Callisitta*). Oft dichter gefleckt, als die meisten anderen Kleibereier (*Sitta*) und, abgesehen von der mehr bräunlichen Farbe der Zeichnung, recht ähnlich Meiseneiern (*Parus major cinereus*) und *Sitta krueperi*. —  $k = 1,30$ .

Für *Sitta frontalis saturator* geben HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 138) an, daß die Eier vielleicht nur durch mehr asch- und violettgraue Unterflecke und überhaupt durch mehr Fleckung von denen des *Parus major cinereus* abweichen. —  $k = 1,34$ .

*Sitta azurea nigriventer*. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967) nicht von *S. frontalis* zu unterscheiden, aber  $k = 1,40$ .

*Sitta formosa* (= *Dendrophila*). Größer, sonst ganz wie *cinnamoventris*. —  $k = 1,36$ .

*Neositta*. Über die Färbung der nicht unterscheidbaren Eier der verschiedenen Arten wurde alles wesentliche bereits eingangs in der allgemeinen Beschreibung gesagt. Für *albata* waren Maße nicht zu erlangen, nur die Angabe der Übereinstimmung mit den anderen. —  $k = 1,26-1,33$ . — Manche Stücke dieser Gruppe könnte man für dunkle Zwerg-eier der Bachstelze (*Motacilla alba*) halten. (Taf. 1, Fig. 13 u. 14.)

*Tichodroma muraria*. In den Sammlungen recht selten, da es meist unmöglich ist, die Eier aus der Felsenspalte, in welcher das Nest steht, zu bergen. Die Eier sind meist einseitig scharf zugespitzt und immer reinweiß mit etwas Glanz. Sie tragen nur wenige tiefrote bis fast schwarze Punkte und kleine Spritzer, besonders am breiteren Ende und stehen fein punktierten von *Sitta neumayer* näher als denen der Certhiidae. Sie sind von *Sitta* meist durch das niedrige relative Schalengewicht zu unterscheiden. —  $k = 1,38$ . Mit Sicherheit stammen 23 der 58 Eier unserer Liste aus der freien Natur (3 c 5, 2 c 4, Alpen), ihre Maße weichen von den übrigen Eiern kaum ab ( $19,2-21,4 \times 14,6-15,4 = 20,3 \times 15,1$  mm gegen  $19,4-22,7 \times 14,6-16,0 = 20,9 \times 15,0$  mm).

	A	B	g	d	G	Rg	
178 <i>Sitta europaea europaea</i> L. 17,5—22,5 × 13,0—16,5 = 0,110—0,175 g (118 n. ROSENTHAL aus MAKATSCHEV 1976)	20,0	14,9	0,137	0,076	2,25	6,1%	Skandinavien, europäische UdSSR (außer NO u. SO)
30 19,1—21,4 × 13,8—15,3 (nach DEMENTIEW u. a. 1954, S. 713)	19,4	15,1	—	—	2,23	—	(Dementiew: Bezirk Charkow)
— <i>Sitta europaea kauereri</i> Hartort (nach HARTERT, 1905)	—	—	(wie <i>caesia</i> )	—	—	—	S-Baltikum, ehem. Ostpreußen, Polen (bei Peters syn. <i>europaea</i> )
26 <i>Sitta europaea asiatica</i> Gld. 17,3—21,3 × 13,2—14,7 = 0,105—0,135 g (z. T. n. TACZANOWSKI 1894, 8 n. T., STERNBERG briefl.)	18,4	13,9	0,115	0,072	1,79	6,1%	NO-Europa, S-Sibirien, Transschan, Mon- golei bis Sachalin, Hokkaido (= <i>birdensis</i> Tacz.)
9 <i>Sitta europaea amurensis</i> Swinh. 17,5—19,9 × 13,3—15,0 = 0,11—0,13 g (z. T. n. TACZANOWSKI 1891)	18,5	14,0	0,115	0,074	1,84	6,3%	O-Balkalien, Amur (außer Mündung), Ussuri, Mandschurei, Korea, N-China, größter Teil von Honko
2 <i>Sitta europaea albigula</i> Tacz. 18,8 × 14,9 = 0,13 g und 19,9 × 15,2 = 0,15 g (Schönwetter)	19,4	15,0	0,140	0,080	2,20	6,4%	Kamtschatka u. Paramuschiro
195 <i>Sitta europaea caesia</i> Wolf 17,3—21,8 × 12,7—15,8 = 0,110—0,152 g (60 Eier nach MAKATSCHEV 1976, S. 174)	19,6	14,5	0,133	0,080	2,08	6,5%	Europa (Jütländ bis Pyrenäen, Italien, Rumänien außer N, O u. S), s. nächste 2 Rassen
179 <i>Sitta europaea hainanensis</i> Kleinschmidt 17,6—23,1 × 13,3—15,2 (nach VERHEYEN 1967, S. 279)	19,8	14,5	—	—	2,11	—	Niederlande u. Belgien, W-Mitteleuropa (bei Peters syn. <i>caesia</i> )
105 <i>Sitta europaea affinis</i> Blyth 16,5—22,5 × 13,2—16,0 = 0,10—0,15 g	19,2	14,3	0,125	0,076	2,00	6,3%	(Eier v. Belgien u. den Niederlanden) England, Wales (= <i>britannica</i> Hart.; bei Peters syn. <i>caesia</i> )
— <i>Sitta europaea persica</i> Witherby (nach HARTERT 1905, S. 333)	—	—	(wie <i>caesia</i> )	—	—	—	SW-Iran
3 <i>Sitta europaea sinensis</i> Verr. 20,0—21,3 × 15,0—15,8 = 0,15—0,16 g	20,6	15,5	0,155	0,080	2,50	6,2%	O-Tibet u. Mittel-China von Szetschwan O bis Taiwan
8 <i>Sitta n. naganensis</i> (Adw.-Austin) 17,2—19,0 × 12,9—14,2 (nach BAKER 1932, S. 94)	18,6	13,8	—	—	1,80	—	SO-Tibet S bis N-Thailand (Eier von Chin-Berge S des Brahmaputra in Burma) (sonst meist sub <i>europaea</i> gestellt)

	A	B	g	d	G	Rg	
63 <i>Sitta castanea cashmirensis</i> Brooks 18,5—21,1 × 13,2—15,3 = 0,140—0,146 g (nach BAKER 1932, S. 95, Jourdain, 3 n. T. STJERNBERG, briefl.)	19,7	14,5	0,140	0,080	2,10	6,1%	NW-Himalaja (NO-Beludschistan bis Kaschmir) (Kreuger: 1/3 aus Kaschmir)
30 <i>Sitta castanea almonae</i> Kinn. & Whistler 17,3—21,2 × 13,7—15,3 (BAKER 1932, S. 93)	19,4	14,8	—	—	2,15	—	Untere Lagen im W-Himalaja (Kumaon—Mittel-Nepal)
60 <i>Sitta castanea cinamomiventris</i> Blyth u. kaelzi Vaurie 17,3—21,0 × 13,2—15,3 (BAKER 1932, S. 92) — <i>Sitta castanea neglecta</i> Walden	19,8	14,1	0,125	0,075	2,00	6,3%	<i>cinamomiventris</i> : O-Himalaja (Mittel- Nepal—O-Assam u. N-O-Pakistan) <i>kaelzi</i> : N-Burma S-Tenasserim, Burma (außer N) u. Siam—Kambodscha Hügel u. Ebenen in N-Indien
60 <i>Sitta castanea castanea</i> Less. 15,5—18,2 × 13,0—14,0 = 0,10—0,12 g (nach BAKER 1932, S. 91; Schönwetter)	16,5	13,5	0,100	0,074	1,52	6,7%	Himalaja (Kangra bis Assam, nördl. vom Brahmaputra), NW-Yünnan, S-Schan Staaten—Laos
25 <i>Sitta himalayensis</i> Jerd. & Selby 17,9—19,3 × 13,0—14,3 = 0,09—0,11 g (nach BAKER 1932, S. 90)	18,6	13,4	0,105	0,070	1,75	6,0%	Küstengebiet von Californien
50 <i>Sitta p. pygmaea</i> Vig. 14,0—16,4 × 11,0—12,8 = 0,060—0,075 g	15,5	12,1	0,070	0,062	1,14	6,1%	Rocky Mountains u. Sierra Nevada (Brit. Columbia bis New Mexico), N-Mexico (Sonora bis N-Coahuila)
40 <i>Sitta pygmaea melanotis</i> van Rossem 14,2—16,3 × 11,1—12,5 (nach BENT 1946)	15,3	11,9	—	—	1,10	—	S-Californien, N-Niedercalifornien (Kreuger: 1/6 Mono Co., Cal.)
29 <i>Sitta pygmaea leucanucha</i> Anthony 15,0—16,8 × 11,6—12,4 = 0,060—0,067 g (O. BENT 1946; 6 Eier n. T. STJERNBERG briefl.)	15,3	11,9	0,064	0,056	1,10	5,8%	SO-Okklahoma, Arkansas u. O-Texas bis Delaware u. Alabama
57 <i>Sitta pusilla pusilla</i> Lath. 13,6—15,2 × 11,1—12,6 = 0,060—0,068 g	15,2	12,0	0,065	0,061	1,10	6,0%	Florida (jetzt syn. <i>pusilla</i> )
28 <i>Sitta pusilla caniceps</i> Bangs 14,1—16,1 × 11,0—12,8 (nach BENT 1946)	15,0	11,8	—	—	1,07	—	Korsika
49 <i>Sitta whiteheadi</i> Sharpe 16,0—18,5 × 12,1—14,0 = 0,075—0,095 g (7 Eier nach MAKATSOH 1976, S. 176)	17,3	13,0	0,085	0,063	1,47	5,8%	

	A	B	g	d	G	Rg	
66 <i>Sitta canadensis</i> L. 14,2—17,0 × 11,1—12,7 = 0,066—0,083 g (z. T. nach BENT 1946 u. Schönwetter, 5 nach T. STJERNBERG, briefl.)	15,6	12,0	0,078	0,069	1,15	6,8%	Canada u. USA (ohne das Südostviertel) (Kreuger: 6/5 v. Ahtamam-Yakin, Wash., USA)
84 + x <i>Sitta leucopsis leucopsis</i> Gould (nach BAKER, CAT. BRIT. MUS., NEHR- KORN, 9 nach T. STJERNBERG, briefl.)	17,9	13,8	0,088	0,065	1,69	5,9%	NW-Himalaja (Beludschistan, Afgha- nistan, N-Kaschmir—O-Garhwal) (Kreuger: 1/4 Changlagali, 1/5 Rampur)
48 <i>Sitta carolinensis aculeata</i> Cass. 17,0—20,5 × 12,5—15,8 = 0,095—0,110 g	18,8	14,0	0,100	0,064	1,90	6,3%	Californien u. N-Niedercalifornien
7 <i>Sitta carolinensis tenuissima</i> Grinnell 18,7—20,0 × 13,2—13,7 (nach BENT 1946)	19,2	13,4	—	—	1,75	—	Inneres S-Brit. Columbia bis Sierra Nevada in Californien, NO-Nieder- californien
40 <i>Sitta carolinensis nelsoni</i> Mearns 17,3—21,1 × 13,2—14,8 (nach BENT 1946)	18,9	14,2	—	—	1,93	—	Rocky Mountains (Alberta bis N-Mexico)
88 <i>Sitta carolinensis carolinensis</i> Lath. 17,3—20,2 × 13,5—15,7 = 0,10—0,13 g	18,6	14,4	0,115	0,070	1,95	5,9%	Östl. S-Canada bis Mittel-Texas u. S-Carolina (bei BENT z. T. <i>cookei</i> Oberh.)
2 <i>Sitta carolinensis alkinsi</i> Scott (Sammlung Nehr Korn)			(wie <i>carolinensis</i> )				Georgia, Golfküste bis zum Mississippi, Florida (bei PETERS syn. <i>carolinensis</i> )
90 <i>Sitta krueperi</i> Pelz. 15,9—18,4 × 12,6—14,0 = 0,080—0,110 g	17,0	13,0	0,095	0,072	1,45	6,6%	Kleinasien bis S-Kaukasus (= <i>krueperi</i> )
178 <i>Sitta neumayer neumayer</i> Michah. 18,5—23,2 × 13,7—16,5 = 0,125—0,180 g (78 Eier nach MAKATSOH 1976)	20,9	15,2	0,156	0,082	2,43	6,4%	SO-Europa (Dalmatien bis Griechenland)
60 <i>Sitta neumayer syriaca</i> T. 18,5—23,4 × 14,0—16,5 = 0,13—0,18 g	21,2	15,2	0,157	0,082	2,45	6,4%	Kleinasien bis N-Jordanien (= <i>zarudnyi</i> But.)
56 <i>Sitta tephronota tephronota</i> Sharpe 19,0—22,4 × 14,6—17,0 = 0,151—0,191 g (nach Baker 1932, S. 97, CAT. BRIT. MUS., 6 nach T. STJERNBERG, briefl.)	21,1	16,1	0,176	0,085	2,77	6,4%	Transkaspien u. NO-Iran—Tianschan u. W-Pakistan (Kreuger: 1/4 Samarkand, 1/2 Turkestan)

## Tafel 1

Eier von Angehörigen der Familien Schwanzmeisen, Beutelmeisen, Meisen, Kleiber, Baumläufer, Baumrutscher und Mistelfresser

(Namen nach R. KREUGER, Maße nach und Aufnahmen von T. STJERNBERG aus dem Museum Oologicum R. Kreuger der Universität Helsinki, briefl. 1974; Maßstab etwa 1:1, wenn nicht anders angegeben.)

Fig. 1. *Aegithalos caudatus trivirgatus* (S. 4). Fudschijama (Japan).  $15,2 \times 10,5 = 0,049$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,6 \times 10,2 = 0,050$  g;  $14,2 \times 10,8 = 0,047$  g;  $14,5 \times 10,5 = 0,048$  g;  $14,8 \times 10,4 = 0,045$  g.) Collectio R. Kreuger 10544.

Fig. 2. *Aegithalos concinnus talifuensis* (S. 4). Chin Berge, Bhamo (Burma).  $14,8 \times 10,7 = 0,042$  g. Collectio R. Kreuger 14406.

Fig. 3. *Auriparus flaviceps ornatus* (S. 5). El Paso, Texas (USA).  $15,6 \times 11,0 = 0,050$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,7 \times 11,3 = 0,050$  (sic) g;  $15,7 \times 11,1 = 0,050$  g;  $15,6 \times 11,2 = 0,055$  g.) Collectio R. Kreuger 7366.

Fig. 4. *Parus p. palustris* (S. 7). Brüssel (Belgien).  $15,7 \times 12,2 = 0,066$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,0 \times 12,1 = 0,068$  g;  $14,8 \times 12,1 = 0,067$  g;  $15,5 \times 12,2 = 0,066$  g;  $15,8 \times 12,0 = 0,065$  g;  $15,8 \times 11,9 = 0,065$  g;  $15,5 \times 11,7 = 0,062$  g;  $15,5 \times 12,0 = 0,061$  g.) Collectio R. Kreuger 15554.

Fig. 5. *Parus montanus restrictus* (S. 7). Fudschijama (Japan).  $16,7 \times 12,3 = 0,070$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,1 \times 12,4 = 0,090$  g;  $16,2 \times 12,4 = 0,079$  g;  $16,0 \times 12,5 = 0,074$  g;  $15,6 \times 12,5 = 0,070$  g;  $16,0 \times 12,3 = 0,072$  g.) Collectio R. Kreuger 10545.

Fig. 6. *Parus melanolophus* (S. 7). Lidarrat, W-Himalaja.  $15,0 \times 11,9 = 0,059$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,1 \times 11,7 = 0,058$  g;  $15,3 \times 11,8 = 0,056$  g;  $15,2 \times 11,2 = 0,052$  g;  $15,4 \times 11,7 = 0,050$  g.) Collectio R. Kreuger 5766.

Fig. 7. *Parus ater hibernicus* (S. 7). Co. Tipperary (Irland).  $15,4 \times 11,6 = 0,063$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $14,8 \times 11,7 = 0,063$  g;  $15,3 \times 11,6 = 0,062$  g;  $15,3 \times 11,6 = 0,062$  g;  $15,0 \times 11,5 = 0,062$  g;  $14,9 \times 11,6 = 0,062$  g;  $14,8 \times 12,0 = 0,062$  g;  $14,9 \times 11,4 = 0,060$  g.) Collectio R. Kreuger 5889.

Fig. 8. *Parus cristatus weigoldi* (S. 7). Almoreima (S-Spanien).  $15,6 \times 12,4 = x$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,9 \times 12,5 = x$  g; 3. Ei nicht meßbar.) Collectio R. Kreuger 12712.

Fig. 9. *Parus n. niger* (S. 7). Mokeetsi, N-Transvaal (Südafrika).  $18,5 \times 14,7 = 0,15$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $18,3 \times 14,5 = 0,14$  g;  $17,5 \times 14,3 = 0,13$  g;  $18,0 \times 14,4 = 0,13$  g;  $17,8 \times 14,2 = 0,12$  g.) Collectio R. Kreuger 15610.

Fig. 10. *Sitta europaea asiatica* (S. 26). Irkutsk (UdSSR).  $20,1 \times 14,5 = 0,13$  g. 2. Ei dieses Geleges:  $21,3 \times 14,7 = 0,13$  g.) Collectio R. Kreuger 6706.

Fig. 11. *Sitta canadensis* (S. 27). Cabin Creek, Yakima Indian Reservation, Washington (USA).  $15,7 \times 12,7 = 0,071$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,8 \times 12,0 = 0,069$  (sic) g;  $15,5 \times 11,8 = 0,069$  g;  $15,6 \times 11,9 = 0,068$  g;  $15,3 \times 11,4 = 0,066$  g.) Collectio R. Kreuger 8515.

Fig. 12. *Sitta tephronota* (S. 27). Samarkand (UdSSR).  $23,4 \times 16,5 = 0,19$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $23,2 \times 16,4 = 0,19$  g;  $23,4 \times 16,3 = 0,19$  g;  $23,3 \times 16,0 = 0,18$  g.) Collectio R. Kreuger 8067.

Fig. 13. *Neositta chrysoptera lathamii* (S. 28). Victoria (Australien).  $17,4 \times 13,3 = 0,10$  g (siehe Fig. 14.)

Fig. 14. 2. Ei des vorigen Geleges (1,2mal nat. Größe):  $17,7 \times 13,6 = 0,11$  g. (3. Ei:  $17,5 \times 13,2 = 0,09$  g.) Collectio R. Kreuger 14473.

Fig. 15. *Certhia b. brachydactyla* (S. 36). Pommern.  $16,3 \times 12,0 = 0,06$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,5 \times 11,9 = 0,07$  g;  $16,1 \times 12,0 = 0,06$  g;  $15,7 \times 11,7 = 0,06$  g.) Collectio R. Kreuger 8467.

Fig. 16. *Certhia f. familiaris* (S. 36). Tövsala (Finnland).  $16,8 \times 12,7 = 0,072$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $17,2 \times 13,0 = 0,080$  g;  $16,8 \times 13,0 = 0,077$  g;  $16,7 \times 12,6 = 0,072$  g;  $17,0 \times 12,6 = 0,072$  g;  $17,3 \times 12,6 = 0,072$  g.) Collectio R. Kreuger 2895.





1



3



2



4



5



6



7



9



8



10



11



13



12



14



15



17



16



18



19



20

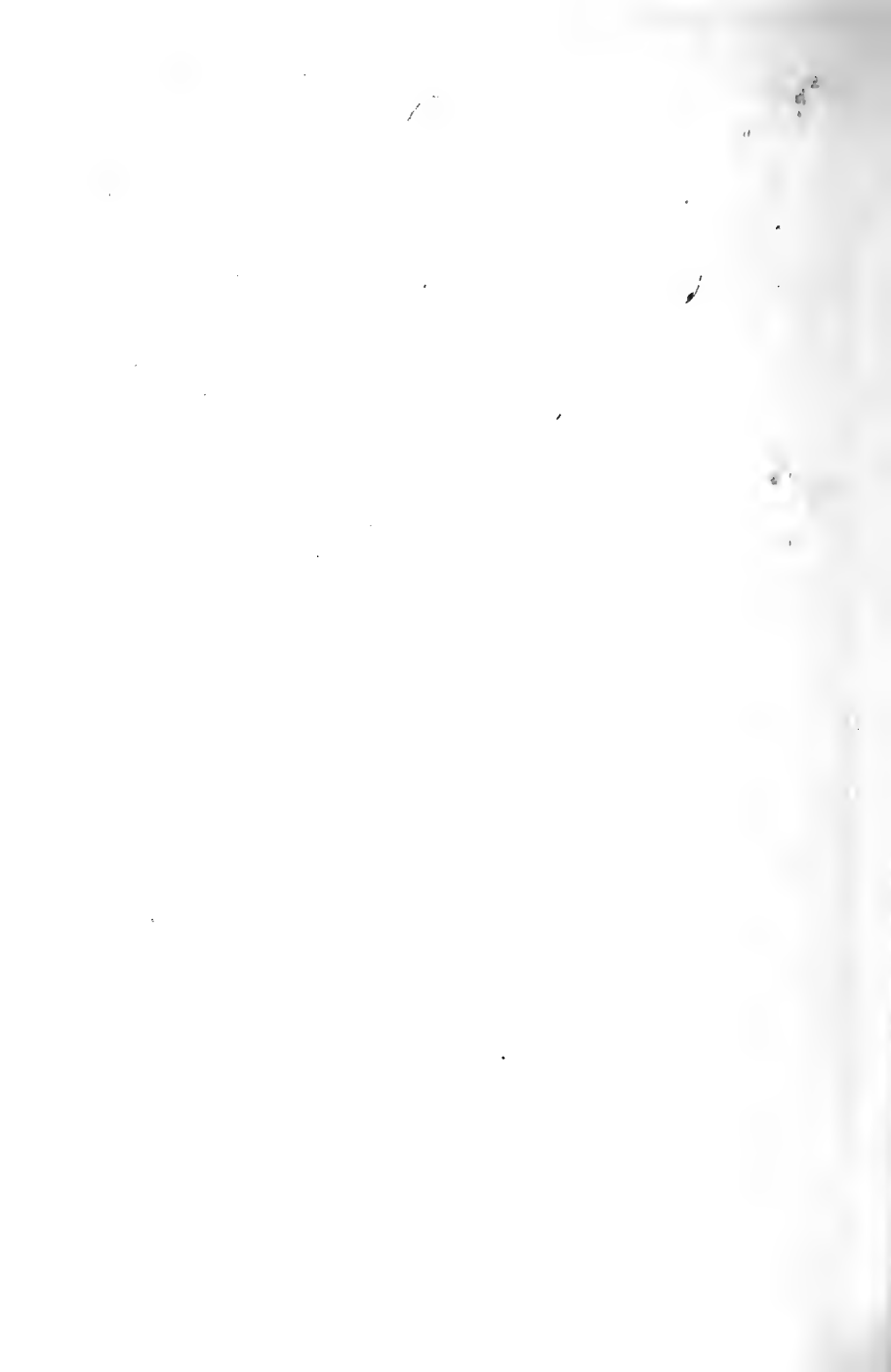


Fig. 17. *Climacteris p. picumnus* (S. 37). Wilmington (Süd-Australien).  $22,5 \times 17,6 = 0,25$  g (Weitere Eier dieses Geleges:  $22,8 \times 18,1 = 0,29$  g;  $22,8 \times 18,2 = 0,28$  g.) Collectio R. Kreuger 8519.

Fig. 18. *Dicaeum a. agile* (S. 43). Baroda, Gujarat (Indien).  $16,0 \times 11,6 = 0,06$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $16,1 \times 11,4 = 0,07$  g;  $15,7 \times 11,5 = 0,06$  g.) Collectio R. Kreuger 7339.

Fig. 19. *Dicaeum melanoxanthum* (S. 43). Chin Berge (Burma).  $14,9 \times 11,6 = 0,064 - x$  g (nicht ganz sauber). (2. Ei dieses Geleges:  $15,1 \times 11,4 = 0,055$  g.) Collectio R. Kreuger 10894.

Fig. 20. *Dicaeum trigonostigma dayakanum* (S. 44). Borneo.  $15,7 \times 11,0 = 0,04$  g. (Weitere Eier dieses Geleges:  $15,7 \times 11,1 = 0,05$  g,  $15,8 \times 11,3 = 0,05$  g.) Collectio R. Kreuger 14441.

	A	B	g	d	G	Rg	
55 <i>Sitta f. frontalis</i> Sws. 16,0—18,0 × 12,3—13,8 = 0,085—0,105 g (50 Eier nach BAKER 1932, S. 100)	17,2	13,2	0,100	0,073	1,52	6,6%	Ceylon, Indien, Assam, Burma, Thailand, Yunnan, Indochina, ferner S-Sumatra, Java u. Banka (Eier von Indien u. Burma) (s. folgende Zeile)
10 15,4—18,8 × 12,3—13,6 = 0,093 g (nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	17,0	12,7	0,093	0,068	1,40	6,2%	Java (bei HOOGERWERF u. HELLEBREKERS: <i>saturator</i> Hart., die Malay. Halbinsel, N-Sumatra u. Simalur bewohnt)
5 <i>Sitta azurea nigripenter</i> (Rob. & Kloss) 18,4—19,3 × 13,2—13,5 = 0,10—0,11 g (nach HOOGERWERF, HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967)	18,8	13,4	0,100	0,065	1,70	5,9%	W-Java
20 <i>Sitta formosa</i> Blyth 18,0—23,2 × 14,7—16,0 (nach BAKER 1932, S. 99)	20,8	15,3	—	—	2,46	—	Himalaja (Sikkim bis Assam), Teile von Burma, Laos, Tonkin, SW-China (bei NEHRKORN: <i>Dendrophila</i> )
31 <i>Nesositta chrysoptera pileata</i> (Gould) 15,8—18,7 × 12,3—14,5 = 0,108—0,111 g [nach CAMPBELL, Nests and eggs of Australian birds, Melbourne (Autor.), 1901; NORTH, Nests and eggs of birds found in Australia and Tasmania, Sydney (Austr. Mus.), 1901—1904; CAT. BRIT. MUS., 6 nach SERVenty MS, 3 nach JAMES 1970, 2 nach T. STJERNBERG, briefl. 1974]	17,4	13,5	0,11	0,073	1,61	6,3%	Inneres von Victoria, S-Australien, Neusüdwales, südl. u. mittl. W-Australien
32 <i>Nesositta chrysoptera lathamii</i> Math. u. <i>chrysoptera</i> (Lath.) 16,2—18,3 × 12,5—14,7 = 0,08—0,11 g (3 nach JAMES 1970, S. 145, 5 nach T. STJERNBERG, briefl. 1974)	17,1	13,2	0,099	0,073	1,50	6,6%	<i>lathamii</i> : O-Victoria <i>chrysoptera</i> : O-Neusüdwales (Kreuger: 1/3 Victoria, 1/2 NO-Neusüdwales)
15 <i>Nesositta chrysoptera leucocephala</i> (Gld.) u. <i>lambholzi</i> Math.	16,2	12,9	0,098	0,067	1,41	5,9%	<i>leucocephala</i> : SO-Queensland, nördlichstes Neusüdwales

	A	B	g	d	G	Rg	
15,2—16,5 × 12,4—13,0 = 0,097—0,098 g (CAMPBELL, NORTH, NEHEKORN, 2 nach STERNBERG, briefl.)							<i>tambulizi</i> : O-Queensland (etwa 23,30° S bis 22° S) (Kreuger: 1/2 SO-Queensland)
- <i>Nesositta chrysoptera albatra</i> (Ramsay)			(siehe Text)			—	N-Queensland (bei Bowen)
3 <i>Nesositta chrysoptera striata</i> (Gould)	17,6	13,2	—	—	1,60	—	Kap York bis Flinders River
3 <i>Nesositta chrysoptera</i> (nach Le Souëff)	17,1	13,5	—	—	1,55	—	NW-Queensland, trop. N- u. NW-
3 <i>Nesositta chrysoptera leucoptera</i> (Gould)			—	—	—	—	Australien
16,7—17,5 × 13,2—13,7 (nach NORTH)	20,7	15,0	0,135	0,071	2,33	5,8%	<i>muraria</i> : Gebirge in Europa u. Vorder-
58 <i>Tichodroma muraria muraria</i> (L.) u. <i>nepalensis</i> Bp.			(siehe Text)				asien
19,4—22,7 × 14,0—16,0 = 0,11—0,16 g (23 nach HENRICI, briefl. 1960, wohl die- selben 23, die MAKATSCHI 1976, S. 180, an- führt). Nach LÖNNL. [Der Mauerläufer, <i>Tichodroma muraria</i> , Neue Brehmbücherei							kaspien bis zum Mongolischen Altai u. N-Hopeh sowie Szeischwan; N-Fukien)
498, Wittenberg (Ziemsen), 1976, S. 15]							nach Tso-Hsin CHENG fraglich (A distri-
Frisch-G in der Voliere 2,40—2,55 g, D <sub>8</sub> = 2,48 g; in einem Fingergeloge sank							butional list of Chinese birds, 2. Aus-
G in der Reihenfolge des Legens von 2,52							gabe, Peking 1976, S. 849. Chinesisch)
auf 2,40 g.							

## Familien Certhiidae, Baumläufer und Climacteridae, Baumrutscher

Diese Familien und die vorige fehlen in Südamerika. Abgesehen von den australischen und papuanischen Climacteridae recht einheitliche Eier, wenngleich selbst innerhalb der Art ziemlich variant, jedoch nur hinsichtlich der Fleckengröße und Farbenintensität. Bei allen herrscht breitovale Gestalt vor, bei *Certhia* (Certhiinae) und *Salpornis* (Salpornithinae) meist einseitig scharf zugespitzt, dagegen bei *Climacteris* nur wenig verjüngt und im ganzen rundlich. Die rosafarbene Grundfläche dieser letzten Gattung ist meist völlig bedeckt mit feinen Frickeln, überlagert von einigen gröberen Blättern am dickeren Eidritzel. Fleckenfarben bräunlichrot, fast karmin, leberbraun und purpurrot, z. T. beeinflusst von den sehr kleinen, unauffälligen blaugrauen Unterflecken. Die beiden übrigen Genera besitzen weißen Grund mit immer mehr oder minder kranzartiger Zeichnung um den Pol am stumpfen Ende. Diese ist meist ein Gemisch aus vielen Punkten und einer Menge kleiner Flecke, bei *Certhia brachydactyla* auch viel gröberer. Selbst nur nahezu gleichmäßige Fleckenverteilung ist selten, außer bei *Climacteris*. Der geringe, manchmal ganz fehlende Glanz, das glatte, feine Korn, die beinahe unsichtbaren Poren und die weiße, selbst bei den stark rot pigmentierten *Climacteris* nur leicht gelbrosa gehauchte Innenfarbe bieten nichts Besonderes. — Manche Varietäten von *Certhia* wirken wie Zwergausgaben von *Sitta*-Eiern, andere erinnern an solche von Meisen (Paridae), Zaunkönigen (*Troglodytes*, *Thryothorus*) und Sylviiden (*Phylloscopus*, *Acanthiza*), während die von *Climacteris* denen der Sylviide *Cinchorhamphus* ähneln. — Relatives Eigewicht nach HEINROTH (1922), NIETHAMMER [Handbuch der deutschen Vogelkunde 1, Leipzig (Akad. Verlagsges.), 1937] sowie ALI & RIPLEY (1973) bei *Certhia familiaris macrodactyla* 13,4% (Vogel 8,5 g), *Certhia brachydactyla megarhynchos* 12,5% (Vogel 9 g), *Certhia d. discolor* und *manipurensis* 12,4% (Vogel 10,1 bzw. 10,0 g), *Certhia himalayana times* 14,1% (Vogel 8,2 g), bei *Salpornis spilota salvadori* nach MEISE (1937) 10,3% (Weibchengewicht 15 g).

Im einzelnen bleibt dieser allgemeinen Charakterisierung nur wenig hinzuzufügen.

*Certhia familiaris*. Es gibt Gelege mit so feiner und fast unsichtbar blasser Punktierung, daß man sie für solche der Schwanzmeise (*Aegithalos caudatus*) halten könnte. Die meisten aber besitzen mittelgroße, rosarote, braunrote oder rotbraune Fleckchen neben Punkten, fast immer nur am dickeren Eidritzel; die übrige Oberfläche bleibt mehr oder weniger frei. Bei vielen erscheint das ganze Polgebiet wie bestäubt oder ganz dicht ziemlich dunkel kastanienbraun bekleckst, manchmal purpurbraun infolge dazwischenliegender blaugrauer Unterflecke. Die Frage der Unterscheidbarkeit der Eier von *familiaris* und *brachydactyla* kann jetzt als geklärt gelten; die erste Art besitzt vorwiegend kleinere, daneben aber auch größere Flecke, die zweite fast ausschließlich grobe (bis 6 mm<sup>2</sup>) und dunklere, und zwar auf trübweißem Grund gegenüber dem reinweißen bei *familiaris*. Trotzdem bleibt die Unterscheidung oft nicht sicher möglich. — Die Eier der Unterarten weichen von denen der Nominatform nicht merklich ab und variieren offenbar in denselben Grenzen. Den amerikanischen und indischen Rassen scheint unser auffallend grob gefleckter Typ zu fehlen. GRINNELL (bei BENT 1946) beschreibt die Zeichnung bei *f. zelotes* als in Längsrichtung gestrichelt, was ich bei keiner Art sah. Durch die den Meiseneiern (*Parus*) meist fehlenden Unterflecke von ähnlichen *Parus cristatus* u. a. trennbar. —  $k = 1,30$ . (Taf. 1, Fig. 16.)

*Certhia brachydactyla*. Siehe oben unter *familiaris*. —  $k = 1,28$ . Über die Unterscheidung berichtet SCHLEGEL ausführlich (Journ. f. Orn. 75, S. 46—47, 1927). (Taf. 1, Fig. 15.)

*Certhia himalayana*. Hier scheint die Kranzbildung nicht nur ausnahmsweise vorzukommen (BAKER 1932, S. 412), aber eine zarte Punktierung in Hellrosa bis Dunkel-

braunrot auf der ganzen Oberfläche herrscht vor, mit einiger Verdichtung nach dem dickeren Ende hin, sonst recht gleichmäßig überall. Winzige, nur mittels Lupe zu entdeckende graue Fleckchen stehen dazwischen. Der gelegentlich zu beobachtende Rosaschimmer im Grundton kann von der Lösung geringer Pigmentmengen im Uterusschleim der feuchten Oberhaut herrühren. Mittels Lupe betrachtet erwies er sich mir jedoch wiederholt als bloße optische Täuschung, hervorgerufen durch die dichte, gleichmäßige Fleckung. —  $k = 1,30-1,35$ . — Die kleinen, in unserer Liste fehlenden Maße von *C. h. tenuirostris*  $15,2 \times 11,5$  (DEMENTIEW u. a., 1954, S. 709) ergäben ein Gewicht von 0,96 g.

*Certhia nipalensis*. Die von BAKER (1932, S. 414) *Certhia familiaris nipalensis* zugeschriebenen 3 Eier aus den O-Cachar Bergen sind wohl wegen Fundort und Größe hierher zu stellen, was schon HARTERT & STEINBACHER (Die Vögel der paläarktischen Fauna, Ergänzungsband. Berlin. Friedländer, 1932–1938, S. 157) vermuteten. Sie stehen mit Fragezeichen in der Liste. —  $k = 1,36$ .

*Certhia discolor*. Gegenüber *familiaris* und *himalayana* dichter und tiefer rotbraun gefleckt (BAKER 1932, S. 415). —  $k = 1,30$ .

*Salpornis spilonotus salvadori*. Von den der Nominatform ähnelnden Eiern des afrikanischen Fleckenbaumläufers ist wohl nur blaß türkisblauer Grund gemeldet, auf dem überall verstreut blaßlila, braune, purpurbraune und schwarze Flecke stehen, die manchmal einen dichten Ring um das stumpfe Ende bilden (PRIEST 1949, S. 123, Taf. 19, Fig. 588; JAMES 1970, S. 145). —  $k = 1,35$ .

*Salpornis sp. spilonotus*. Je ein Stück im Brit. Museum und bei NEHRKORN sowie die wenigen in BAKERS Sammlung sind alles, was bekannt ist. Auf grau- oder grünweißem Grund stehen spärlich verstreute, kleine Punkte und rundliche Fleckchen von tief dunkelbrauner und grauer Farbe weit auseinander, bei einzelnen in sehr loser Ringanordnung am dicken Ende des mehr oder minder stumpfovalen Eies ( $k = 1,30$ ). An graugründige *Hippolais rama* anklingend. Nach BAKER (1932, S. 417) ist auch gelblichweißer Grund bekannt und die Fleckung manchmal so schwach, daß sie nur mit dem Vergrößerungsglas zu sehen ist. Glanz fehlt.

*Climacteris erythrops*. Manche der dichten gleichmäßig verteilten Flecke und Frickele flossen in Längsrichtung zusammen. Andere Stücke tragen einen Kranz ziemlich großer roter Oberflecke und schiefergrauer oder lilabrauner Unterflecke. Noch andere erinnern an *Meliphaga chrysops*, also einen Meliphagiden. —  $k = 1,35$ .

*Climacteris affinis*. Nach SERVenty & WHITTELL [Birds of Western Australia. Perth (Lamb Publ.), 1967<sup>4</sup>, S. 370] rosaweiß, überall nelkenrot und purpurrot gefleckt. —  $k = 1,22$ .

*Climacteris p. picumnus* (= *scandens*). Diese dicht gefleckte Art lag der bereits eingangs gebrachten Beschreibung zugrunde. Ihr entsprechen im wesentlichen auch die übrigen Species, außer *leucophaea*. Von *p. melanota* ist anscheinend nur das bei CAYLEY [What bird is that? Sydney (Angus & Robertson), 1931, S. 120] erwähnte Zweiergelege bekannt, rosaweiß, über und über bedeckt mit blassen und dunkleren, rötlichbraunen und purpurnen Spritzern und Blättern, die letzte Farbe (Unterflecke) mehr auf das stumpfe Ende beschränkt. Ziemlich rundliche Gestalt, einiger Glanz und feines Korn sind allen eigen. —  $k = 1,27$ . (Taf. 1, Fig. 17.)

*Climacteris rufa*. Hier kommt auch blaß lachsfarbener Grund und Wölkung in dunklerem Braun vor, auf der größere Blättern lagern. —  $k = 1,26$ .

*Climacteris melanura*. Die Eier der Rassen *melanura* und *wellsii* stimmen überein und kommen denen von *picumnus* gleich, zeigen auch, wie diese, eine gewisse Längsrichtung

der Flecke, die gelegentlich in einen Flatsch zusammenfließen. Die Eier kommen denen von *Cinclorhamphus* nahe. —  $k = 1,25$ , also breitoval, nur mäßig zugespitzt.

*Climacteris leucophaea* ist die einzige Art dieser Gattung mit weniger dichter Fleckung. Die Nominatform hat weißgrundige Eier, auf denen außer kleinen Punkten über der ganzen Oberfläche noch braunrote und purpurbraune Flecke und Blattern sehr sparsam verteilt sind. Daneben gibt es nach JAMES (1970, S. 145) auch dicht gefleckte, mit einem Fleckenring auf rosarohmfarbenem Grund. — Die Rasse *minor* hat überall spärlich stehende sehr kleine rotbraune und blaßlila Punktflecke und Spritzer auf rosaweißem Grund. —  $k = 1,30$ .



Certhiidae	A	B	g	d	G	Rg	
110 <i>Certhia familiaris britannica</i> Ridgw. 14,2—18,0×11,3—13,0 = 0,055—0,080 g (nach JOURDAIN aus HARTBERT 1905, S. 320)	16,0	12,0	0,065	0,051	1,13	5,7%	Großbritannien, Irland
291 <i>Certhia familiaris macrodactyla</i> Brehm 14,4—18,0×11,0—13,0 = 0,055—0,075 g (z. T. nach NIETHAMMER 1937, Schön- wetter, VERHEYEN 1967 = MAKATSOCH 1976)	15,7	12,0	0,066	0,058	1,14	6,1%	Dänemark u. Pommern bis Pyrenäen, Calabrien u. Jugoslawien (Eier aus Mitteleuropa, Belgien u. Holland)
<i>Certhia familiaris familiaris</i> L. 170 14,8—17,8×11,0—13,0 = 0,055—0,080 g (6 nach T. STEINBERG, briefl. 1974, 117 nach ROSENUS u. 11 nach MAKATSOCH)	16,2	12,1	0,067	0,057	1,18	5,8%	Skandinavien, Russisches Waldgebiet u. ehem. Ostpreußen bis SO-Europa u. W- Sibirien (bei NEIKROEN auch als <i>scandulata</i> Pall.) (Kreuger: 1/6 aus Tövsala, Finn- land) (Dementiew: W-UdSSR)
42 14,6—16,4×11,3—12,9 (nach DEMENTIEW 1954, S. 704)	15,7	12,2	—	—	1,15	—	(v. Dombrowski: Rumänien)
30 14,0—16,5×11,2—12,6 [n. v. DOMBROWSKI, Ornis Romaniae, Bukarest (Staats- druckerei), 1912]	15,5	12,0	—	—	1,01	—	Korsika
2 <i>Certhia familiaris corsa</i> Hartort 15,0×12,2 = 0,065 g u. 16,3×12,0 = 0,065 g (Schönwetter)	15,6	12,1	0,065	0,057	1,12	5,8%	Kaschmir u. N-Pandachab
25 <i>Certhia familiaris holysani</i> Brooks 14,8—16,8×11,0—12,6 (nach BAKER 1932, S. 414)	15,8	11,9	—	—	1,11	—	NW-China (O-Tsinghai - S-Schensi) (Eier aus Kansu: Tschautou)
3 <i>Certhia familiaris bianchii</i> Hartert 16,1—16,6×12,1—12,4 = 0,07—0,08 g (nach STRESEMANN, MEISE & SCHÖN- WETTER 1937, S. 511)	16,4	12,3	0,073	0,060	1,22	6,0%	Rocky Mountains (Alaska bis Arizona, New Mexico) Westküste der USA von Alaska bis Cali- fornien
20 <i>Certhia familiaris montana</i> Ridgw. 15,2—17,0×11,1—13,0 (nach BENT 1946)	15,9	12,3	—	—	1,20	—	
40 <i>Certhia familiaris occidentalis</i> Ridgw. 14,0—16,7×11,1—12,5 (nach BENT 1946)	15,5	11,9	—	—	1,09	—	

	A	B	g	d	G	Rg	
40 <i>Certhia familiaris</i> <i>zholos</i> Osgood u. <i>leucosticta</i> van Rossem 14,0—16,1 × 10,0—12,2 (nach Bent 1946)	15,1	11,4	—	—	1,00	—	<i>zholos</i> : Kaskaden Gebirge u. Sierra Nevada (Californien) <i>leucosticta</i> : Nevada, Utah
28 <i>Certhia familiaris albescens</i> Berlepsch 13,9—16,4 × 10,9—12,2 = 0,06—0,07 g	15,8	11,8	0,066	0,059	1,09	6,0%	NW-Mexico, Arizona, New Mexico (bei NEHRKORN: <i>meritana</i> Gloger)
45 <i>Certhia familiaris americana</i> Bp. u. <i>nigrescens</i> Barleith 13,7—15,8 × 10,9—12,7 = 0,06—0,08 g	15,1	12,0	0,068	0,063	1,08	6,2%	<i>americana</i> : Manitoba, Quebec u. Neufundland S bis Nebraska, S-New York <i>nigrescens</i> : S-Virginia, S-Carolina
71 <i>Certhia brachydactyla brachydactyla</i> Brehm 15,0—16,6 × 11,6—12,5 = 0,059—0,075 g (4 nach T. STEINBERG, briefl.)	16,0	12,1	0,068	0,059	1,16	5,9%	von Mittel-Europa bis Litauen u. Griechenland
218 <i>Certhia brachydactyla megarhynchos</i> Brehm 14,1—17,2 × 11,2—12,5 = 0,057—0,073 g (nach HELLEBREKERS 1949, VERHEYEN 1967)	15,6	12,2	0,065	0,060	1,05	6,2%	(Kreuger: 1/4 Pommern) Westfalen, Rheingebiet, Holland, Belgien, N-Frankreich
4 <i>Certhia himalayana leucura</i> Scw. (nach BAKER 1932, S. 413)	16,2	12,0	? 0,060	? 0,051	1,15	? 5,2%	(bei PETERS syn. <i>brachydactyla</i> ) (Eier aus Belgien u. Holland)
40 <i>Certhia himalayana himalayana</i> Vig. 14,6—17,6 × 11,3—13,2 = 0,065—0,075 g (35 Eier nach BAKER 1932, S. 412)	16,3	12,2	0,070	0,059	1,20	5,8%	Turkestan, N-Afghanistan (Schönwetter: 1/4 Tianschan)
34 <i>Certhia himalayana lines</i> Meinertzh. 14,7—17,5 × 11,2—12,9 (nach BAKER 1932, S. 413)	15,8	12,2	—	—	1,16	—	Himalaja von Simla bis Nepal, Kansu, W-China
3 ? <i>Certhia nipalensis</i> Blyth 17,5—17,9 × 13,0—13,2 (nach BAKER 1932, S. 414)	17,8	13,1	—	—	1,53	—	Zentral-Kaschmir, NW-Indien (bei BAKER 1922, S. 431: <i>leucura</i> Scw., bei PETERS syn. <i>himalayana</i> )
24 ? <i>Certhia discolor discolor</i> Blyth 15,2—17,5 × 11,0—13,0 (nach BAKER, 1922, S. 436, BAKER 1932 u. ALI & RIPLEY: nicht erwähnt bzw. Eier unbekannt!)	16,3	12,5	—	—	1,25	—	Himalaja (Nepal, Sikkim, große Teile von Assam)
13 <i>Certhia discolor minipurensis</i> Hume 15,3—16,8 × 11,5—13,0 = 0,075—0,080 g (nach BAKER 1932, S. 415, u. Schönwetter)	16,0	12,3	0,076	0,061	1,25	6,0%	O-Himalaja (Naga Berge in Assam), S bis auf Chin Berge u. Mt. Victoria in Burma

	A	B	g	d	G	Rg	
— <i>Salpornis spilonotus salvadori</i> (Boc.) 16,2—19,5 × 12,0—13,5 (nach PRELST 1949, CHAPIN 1954, S. 115 aus BENSON 1947, JAMES 1970, S. 145; PRAED & GRANT 1973, S. 581)	17,9	13,3	—	—	1,57	—	Kenia bis S-Rhodesien u. Angola
6 <i>Salpornis sp. spilonotus</i> (Frankl.) 16,0—17,3 × 12,9—13,5 (nach BAKER 1932, S. 417, CAT. BRIT. MUS., NEHRKORN)	16,9	13,0	—	—	1,45	—	Ebenen von Indien
Climacteridae							
9 <i>Climacteris erythrops erythrops</i> Gould u. <i>olinda</i> Math. 20,6—25,4 × 16,0—18,3 (nach CAMPBELL u. NORTH)	22,4	16,6	—	—	3,38	—	<i>erythrops</i> : Neusüdwestes—S-Victoria <i>olinda</i> : südlichstes Victoria bis Melbourne
7 <i>Climacteris affinis</i> Blyth 18,3—22,2 × 15,1—17,0 (nach CAMPBELL, NORTH, SERVenty MS)	19,7	16,2	—	—	2,86	—	Inneres von S-Queensland, Neusüdwestes, Victoria, S. u. W-Australien (bei CAMPBELL: <i>superciliosa</i> North)
29 <i>Climacteris picinervis</i> Temm. 19,1—24,4 × 16,8—19,3 = 0,22—0,29 g (3 nach T. STERNBERG, briefl.)	22,8	18,0	0,26	0,105	4,05	6,4%	S-Queensland bis Victoria, Süd-Austra- lien (= <i>scandens</i> ) (bei Kreuger: 1/3 Wilmington, Süd- Australien)
2 <i>Climacteris picinervis melanota</i> Gould 9 <i>Climacteris rufa</i> Gould 21,4—24,5 × 17,8—18,5 (GOULD, CAMPBELL, NEHRKORN, 5 nach SERVenty MS)	22,8	18,1	(siehe Text)	—	4,18	—	N-Queensland (Kap York Halbinsel) SW-Australien u. westl. Teile von Süd- Australien
9 <i>Climacteris m. melanura</i> Gould 22,0—24,4 × 17,0—20,1 (CAMPBELL, NORTH, NEHRKORN)	23,2	18,6	—	—	4,35	—	NW-Australien bis W-Queensland
— <i>Climacteris m. wellsi</i> Og-Grant 11 <i>Climacteris leucophaca leucophaca</i> (Lath.) 21,0—22,6 × 15,7—17,3 (nach CAMPBELL, NORTH u. NEHRKORN)	21,6	16,6	(siehe Text)	—	3,25	—	Mittl. West-Australien S-Queensland, Neusüdwestes, Victoria, Süd-Australien [bei NEHRKORN irrig: <i>picinervis</i> (Temm.)]
— <i>Climacteris leucophaca minor</i> Ramsay			(siehe Text)				N-Queensland (Cairns Distrikt)

## Familie Dicaeidae, Mistelfresser

Die Klassifikation dieser Familie ist hier die von SALOMONSEN in dem oft erwähnten Check-list-Band 12 (PETERS, 1967, S. 166—208).

## Drei Haupttypen der Eier:

1) Einfarbig weiß, normaloval bis länglich, ( $k = 1,29, 1,37—1,48$ ), glanzlos: Die meisten *Dicaeum*, nach BAKER (1934) in frischem Zustand mit grauem Hauch, der bald verschwindet, und von dem in den Sammlungen nichts zu sehen ist, oder rundlich breit-oval und leicht glänzend: *Pardalotus* ( $k = 1,24—1,34$ ). Beide Gattungen besitzen eine glatte Schale, unauffällige Poren und scheinen weiß durch.

2) Glanzlos weiß mit bräunlichen, selten grauen oder bräunlichen und grauen Punkten und Fleckchen, sonst wie unter 1: *Dicaeum aureolinbatum*, *australe haematostictum* (auch mit grünlichem Hauch), *trigonostigma* (auch blaß grünlichweiß) und *celebicum* ( $k = 1,33—1,42$ ). Rauhschalig und mit dunkelbraunem und grauem Fleckenkranz: *Paramythia* ( $k = 1,38$ ).

3) Bunte Eier, im wesentlichen auf rosaweißem Grund dicht braunrot oder purpur-braun zart oder gröber gefleckt: *Melanocharis*, *Prionochilus* (außer *percussus ignicapilla*?) ( $k = 1,31$ ), *Dicaeum agile* (früher *Piprisoma*), *melanoanthum* und (?) *vincens*. Glanz teils fehlend, teils mittelstark. Innenfarbe hell rosagelb, Gestalt länglichoval ( $k = 1,33—1,42$ ). Korn und Poren wie zuvor.

Für die meisten Arten ist dem obigen nichts hinzuzufügen.

[Die Reihenfolge der drei Typen müßte man umkehren, wenn man die Evolution innerhalb dieser Familie als Richtschnur nimmt und mit SALOMONSEN (Amer. Mus. Nov. New York 1990, S. 3, 1960, siehe id., ibid. 1990, 1991, 2016, 2057, 2067 u. 2068, 1960—1961) betrachtet. Die bunten Eier (Typ 3) gehören den der Urform ähnlichsten Gattungen *Melanocharis* und *Prionochilus* an sowie primitiven *Dicaeum*-Arten (außer *chrysorrhoeum*), die nur bräunlich und (oder) grau gezeichneten Eier (Typ 2) zu weiteren „primitiven“ *Dicaeum*-Arten sowie zu *D. celebicum* (dessen Artengruppe im übrigen rein weiße Eier legt), und zu der (richtig?) als weit entwickelt geltenden Gattung *Paramythia*, endlich die weißen, also gut dem Höhlenbrüten angepaßten Eier (Typ 1) zu den fortgeschrittenen *Dicaeum*-Arten (außer *celebicum*) und zu *Pardalotus*. Dies mit allem Vorbehalt, da oologisch große Lücken bestehen. Hrsg.]

Das Relative Eigewicht beträgt nach den Weibchengewichten bei RIPLEY (Bull. Peabody Mus. Nat. Hist. 19, S. 73, 1964), GILLIARD & LECROY (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 81, S. 135, 1966), McCLURE (Nat. Hist. Bull. Siam Soc. 21, Tab. 13, 1973), ALI & RIPLEY (Handbook... 10, 1974) und Beizetteln im Zoologischen Museum Hamburg:

♀ (in 3 Fällen ♂ ♀) in g	Namen	RG	♀ (in 3 Fällen ♂ ♀) in g	Namen	RG
52,0	<i>Paramythia montium</i>	13,7%	6,5	<i>Dicaeum c. concolor</i>	13,1%
10,4	<i>Dicaeum australe haema-</i> <i>tostictum</i>	12,5%	6,3	<i>Dicaeum e. erythrorhynchum</i>	12,7%
8,0	<i>Dicaeum a. agile</i>	13,1%	5,8	<i>Dicaeum i. ignipectus</i>	13,8%
7,5	<i>Dicaeum eximium</i>	13,9%	5,7	<i>Dicaeum c. cruentatum</i>	14,0%
	<i>layardorum</i>		5,0	<i>Dicaeum concolor olivaceum</i>	16,0%

HEINROTH (1922) gab allgemein und zu niedrig 10% RG für *Dicaeum* an.

*Melanocharis striativentris*. Die größten Eier der Familie und ganz eigenartig in der Färbung, dabei von gewöhnlicher Eigestalt ( $k = 1,40$ ). Dichter am stumpfen Ende,

aber auch sonst überall unregelmäßig verteilte Flatschen liegen auf leicht rosagrau getöntem weißen Grund. Es sind stark verwischte, nicht sehr dunkle, purpurbraune und purpurgraue, zerrissene und auch wolkige Großflecke verschiedenen Ausmaßes, die zum Teil in einem losen Kranz zusammenfließen oder sich überlagern und dazwischen größere Teile der Grundfläche frei lassen. Schallenglanz ist nicht vorhanden. — Ein ähnlicher violettgrauer Ton im Gesamteindruck kann auch bei den Eiern der Drepanididae gesehen werden, die man früher mit den Dicaeidae in dieser oologisch recht gemischten Familie vereinigt hatte.

*Prionochilus percussus ignicapilla* (= *Anaimos*). Nach BAKER (The nidification ... 3, 1934, S. 249) ist das einzige ihm bekannte Ei einfarbig weiß. —  $k = 1,31$ .

*Prionochilus percussus percussus* (= *Anaimos*). NEHRKORN beschreibt sein einziges Exemplar als glänzend, rötlichweiß mit violetten, mattbraunen und leberbraunen Flecken, die auf der ganzen Fläche verteilt sind, aber am stumpfen Ende gedrängter stehen. Ich maß es jedoch nicht  $13 \times 10$  mm wie er, sondern  $14,8 \times 11,2$  mm und sah im wesentlichen nur gröbere rötliche Flecke auf weißem Grund, ähnlich wie bei manchen *Dicaeum agile*. Nach HELLEBREKERS & HOOGWERF (1967, S. 139) länglich oval ( $k = 1,42$ ), matt, mit schwachem Unterschied in der Form beider Pole, weiß mit einer Kuppe oder einem Ring von kleinen purpurbraunen Flecken am stumpfen Ende. —  $k = 1,42$ .

*Prionochilus xanthopygius* (= *Anaimos*). Ursprünglich ebenfalls nur bei NEHRKORN vertreten. Seine vier Stücke erinnern durch ihre zerrissenen, rötlichen und grauen bis purpurnen Flecke auf rötlichweißem Grund an *Thryothorus* von Nordamerika. —  $k = 1,35$ .

*Dicaeum agile agile* (= *Piprisoma squalidum*) und *agile zeylonicum*. Hübsche, bunte Eier. Die lebhafte und dichte Zeichnung bedeckt oft selbst das spitze Ende; bei anderen läßt sie es frei und tritt dann in Kranzform auf. Meist aber ist das Ei ziemlich gleichmäßig und zart gefrickelt mit Verdichtung am stumpfen Ende, die Grundfarbe weiß bis rötlich getönt. Die Flecke sind rosa, leuchtend rot, rotbraun, kastanienbraun, manchmal gibt es drei dieser Töne zugleich. Bunter erscheint das Ei, wenn, wie nicht immer, lilagraue und purpurbraune Unterflecke hinzutreten. Teils sind solche unauffällig, teils mehr dominierend, dies besonders am breiteren Ende. Bei einigen Eiern stehen sehr kleine Fleckchen zwar dicht, aber von einander getrennt, bei andern sind sie etwas längs gewischt und zusammenfließend, selbst zu verhältnismäßig großen Blättern, während einzelne Stücke nur eine blasse rosa Marmorierung zeigen, die vom Grund wenig sehen läßt. Der Schallenglanz ist teils stark, teils ganz fehlend, die durchscheinende Farbe weiß oder blaß rosagelb. Unter der Lupe zeigt sich das Korn äußerst feingrißig, wobei man nur wenige Poren entdecken wird. Dieses Ei ist mit keinem anderen indischen zu verwechseln, wenngleich es etwas an *Abroscopus* anklingt. Manche erinnern an die nur weniger lebhaft, mehr rot und zarter gezeichneten amerikanischen *Troglodytes*-Eier. —  $k = 1,39$ . (Taf. 1, Fig. 18.)

*Dicaeum agile modestum* (= *Piprisoma*). Von den Eiern der Nominatform nicht verschieden. —  $k = 1,33$ .

*Dicaeum melanoxanthum*. Weiß, überall fein und grob rotbraun gezeichnet, besonders nahe dem stumpfen Ende, aber ohne geschlossenen Kranz. Unterfleckung blaßlilagrau. —  $k = 1,30$ . (Taf. 1, Fig. 19.)

*Dicaeum vincens*. Nach HENRY [A guide to the birds of Ceylon. London (Oxford Univ. Press) 1955, S. 116] trüb weiß mit reicher, purpurroter unregelmäßig geformter Fleckung, die zur Zonenbildung um das stumpfe Ende neigt. ALI & RIPLEY (1974, S. 9) fügen lavendel Unterflecke hinzu. —  $k = 1,33$ .

*Dicaeum aureolimbatus aureolimbatus*. Nach COOMANS DE RUITER (Ardea 39, 1951) weiß mit violettroten Flecken (wohl dieselben Eier, die nach HELLEBREKERS, brieflich 1975, einen grauen Anflug und dichte, purpurbraune Fleckung zeigen). —  $k = 1,43$ .

*Dicaeum australe haematostictum*. Abweichend durch einen grünlichen Hauch in der weißen Grundfarbe und ziemlich reichliche, wolkige lilagraue Unterflecke mit blaß-olivbraunen Spritzern darüber. —  $k = 1,33$ .

*Dicaeum trigonostigma*. Bei der westlichen Form *rubropygium* erwähnt BAKER (1934) nichts von einer Zeichnung der weißen Eier. Sie sind ungefleckt wie bei *cr. cruentatum* und bei den anderen, hier nicht näher beschriebenen Arten. —  $k = 1,38$ . — Auch die Nominatform *trigonostigma* legt nach HELLEBREKERS (MS 1975) ungefleckte, trüb-weiße Eier. —  $k = 1,42$ .

Dagegen sind weiter östlich gesammelte Eier dreier Rassen gefleckt, wenngleich wohl nicht immer: *D. t. flavicinctis*. Nehrkorns Exemplare zeigen fast gleichmäßig verteilte, feine schwarzbraune Pünktchen und erinnern dadurch an zardest purpurschwarz und grau punktierte Eier von *Leptopoecile*. Sie messen  $13,8 \times 10,7 = 0,040$  g und  $15,7 \times 11,4 = 0,050$  g. —  $k = 1,29$  und  $1,38$ . Daneben gibt es auf Java auch ungefleckte Eier, und zwar in geringerer Zahl, manchmal beide Formen im selben Gelege (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 140f.). Die Flecke sind sehr klein, ungleichmäßig, nicht scharf abgesetzt und ungleich verteilt, gelblichbraun bis dunkel sepia. Wolkige Unterflecke kommen vor. —  $k = 1,39$ . — *D. t. dayakanum*. Das Stück im Britischen Museum ist glanzlos spitzoval, blaßgrünlichweiß, ziemlich dicht besonders am stumpfen Ende besetzt mit umberbraunen und purpurgrauen Punkten und Spritzern,  $15,7 \times 10,7$  mm. SHARPE beschrieb ein wie das vorige von Labuan (Borneo) stammendes Ei als bläulichweiß mit kleinen braunen Sprenkeln und wenigen größeren, dunkelbraunen Flecken, lose verstreut, dichter nach dem einen Pol hin,  $16,4 \times 11,3$  mm. Aber das Dreiergelege der Kreuger-Sammlung ist rein weiß. —  $k = 1,39$ . — *D. t. xanthopygium*. Wie bei Meisen (Paridae) am stumpfen Ende rotbraun gefleckt in Kranzform. A. B. MEYER fand neben diesem einzig bekannten Dresdener Ei in dem geschlossenen Nest ein zweites, größeres ( $18 \times 14$  mm,  $k = 1,29$ ) mit rötlichgrauen und einigen größeren braunen Flecken am stumpfen Ende, wahrscheinlich ein Kuckucksei (*Chalcites?*). —  $k = 1,42$ . (Taf. 1, Fig. 20.)

*Dicaeum eximium layardorum*. Die Zweiergelege heben sich ab durch ihre langgestreckte Gestalt ( $k = 1,55$ ). Pater O. MEYERS größte Maße (Beitr. Fortpfl. biol. Vögel 9, S. 135, 1933)  $19 \times 13$  mm, sind von Schönwetter nicht bestätigt worden.

*Dicaeum celebicum celebicum*. Das nur aus der Nehr Korn-Sammlung bekannte Ei zeigt auf der einen Längshälfte einige blaßgraue kleine Kritzel, die aber vielleicht nur zufällig sind. —  $k = 1,35$ .

*Paramythia montium alpinum*. Das rauhschalige, glanzlose, ovale Ei ist weiß mit sehr kleinen dunkelbraunen Flecken und Punkten, die wie graue Unterflecke einen Kranz am stumpfen Ende bilden, an anderen Stellen aber spärlich stehen. (RAND, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 513, 1942). —  $k = 1,38$ .

*Pardalotus*. Alle Eier dieser Gattung haben leicht [*substriatus* nach SERVENTY & WHITEELL (1967, S. 373) sogar stark] glänzende, ungefleckt weiße Eier rundlicher Gestalt mit kurzer Verjüngung an einem Ende. —  $k = 1,24$ – $1,34$ . Daher ist die Abbildung im CAT. BRIT. MUS. (Band V, Tafel I, Fig. 3), angeblich *ornatus*, falsch, da sie ein langgestrecktes, am einen Ende kranzförmig rot geflecktes Stück darstellt, im Gegensatz zur richtigen Beschreibung daselbst.

	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Melanochoris striativentris striativentris</i> Salvad. (Cat. Brit. Mus.)	20,3	14,5	—	—	2,20	—	SO-Neuguinea (Südhang) u. zentrales Hochland (Wahgi)
1 <i>Prionochilus percussus ignicapilla</i> (Eyton) (nach BAKER)	13,1	10,0	—	—	0,67	—	Malayische Halbinsel bis Sumatra u. Borneo (= <i>Anatimos</i> )
6 <i>Prionochilus percussus percussus</i> (Temm.) 14,8 16,4 × 11,2–11,6 = 0,06 g (Sammlung Nohkorn, HELLEBERGERS & HOOGWERFF 1967)	15,9	11,2	0,060	0,057	1,02	5,9%	Java (= <i>Anatimos</i> )
4 <i>Prionochilus rufopiggius</i> Salvad. 14,6–16,7 × 11,3–12,3 = 0,05–0,07 g	15,9	11,8	0,063	0,056	1,14	5,5%	Borneo u. Groß Natuna (= <i>Anatimos</i> ) (Nantekoren: Kina Balu)
85 <i>Dicaeum agile agile</i> (Tiek.) u. <i>zeblanicum</i> (Whistler) 14,8–17,1 × 10,5–12,1 = 0,055–0,075 g (nach HUME (Nests and eggs of Indian birds 2, London, 1890), Cat. Brit. Mus., Mus. Berlin, Schönwetter, BAKER 1934, S. 248, 3 u. T. STERNBERG, briefl. 1974)]	15,8	11,4	0,063	0,060	1,05	6,0%	<i>agile</i> : Pakistan u. Indien O bis Bengalen <i>zeblanicum</i> : Ceylon [= <i>Piprisoma squallidum</i> (Burton)] (Kreuger: Barotsa, Indien)
13 <i>Dicaeum agile modestum</i> (Hume) 15,0–16,1 × 10,8–12,0 = 0,060–0,070 g (n. BAKER 1934, S. 248, u. Schönwetter)	15,3	11,5	0,065	0,062	1,05	6,2%	Assam, Burma bis Thailand (außer Tenasserim) u. S-Annam (= <i>Piprisoma</i> )
22 <i>Dicaeum chrysorhynchum chrysorhynchum</i> Blyth 14,5–16,0 × 10,5–11,4 = 0,050–0,065 g (n. Nantekoren, Cat. Brit. Mus., Sammlung Behrens, BAKER 1934, S. 241)	15,3	11,0	0,060	0,060	0,95	6,3%	Sikkim, Assam, O-Bengalen bis Halbinsel Thailand (10° N), Indo-china u. SO-Yünnan
2 <i>Dicaeum melanorhynchum</i> (Blyth) 15,1 × 11,4 = 0,055 g; 14,9 × 11,6 ? 0,064 g (n. T. STERNBERG, briefl.)	15,0	11,5	? 0,058	? 0,056	1,02	? 5,7%	(bei BAKER: <i>interpres</i> Baker) Himalaja von Nepal bis N-Yünnan u. SO-Sikkim, S-Sichuan Staunen (Kreuger: Chin-Berge, Burma) Ceylon
1 <i>Dicaeum rufescens</i> (Schäfer) (n. Ali & Ripley 1974, S. 9)	15,4	11,2	—	—	0,99	—	Ceylon
3 <i>Dicaeum aureolinatum aureolinatum</i> (Wallace) 15,1 16,4 × 11,0–11,1 (n. COOMANS DE RUITER 1951, HELLEBERGERS MS 1975)	15,3	11,1	0,052	0,052	0,98	5,3%	Celebes, Muna, Buton (früher zu <i>Prionochilus</i> gestellt) (Coomans: 1/3 S-Celebes)

	A	B	g	d	G	Rg	
1 <i>Dicaeum australe</i> <i>laramdosictum</i> Sharpe (Cat. Brit. Mus.)	16,5	12,4	—	—	1,30	—	Philippinen (Panay, Guimaras, Negros) (Ei von Negros)
10 <i>Dicaeum trigonostigma rubropigium</i> St. Baker 14,3 × 10,8 bis 17,6 × 11,9 (nach BAKER 1934, S. 240)	15,5	11,2	—	—	1,00	—	Assam, S-Burma, SW-Siam, Teile der Malayischen Halbinsel
2 <i>Dicaeum trigonostigma trigonostigma</i> (Scop.) (n. HELLEBREKERS, briefl. 1975)	14,6	10,3	0,040	0,045	0,79	5,1%	Malayische Halbinsel (außer N), Sumatra u. Nachbarschdn
22 <i>Dicaeum trigonostigma flavichanis</i> Hart. 13,8—16,1 × 10,7—11,4 = 0,040—0,058 g (nach NEHRKORN, HOOGWERF u. HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967, S. 140f.)	15,4	11,0	0,053	0,052	0,95	5,6%	(1/2 Singkep, O v. Sumatra) Java
5 <i>Dicaeum trigonostigma dayakanum</i> Chasen & Kloss 15,7—16,4 × 10,7—13,0 = 0,040—0,054 g (n. CAT. BRIT. MUS., SHARPE, 3 n. T. STERNBERG, briefl.)	15,9	11,4	0,049	0,047	1,02	5,2%	Borneo
10 <i>Dicaeum trigonostigma cinerivagulare</i> Tweed. 14,0—15,7 × 10,7—11,4 = 0,045—0,055 g (NEHRKORN, Brit. Mus., HELLEBREKERS & HOOGWERF 1967)	14,8	10,8	0,050	0,052	0,88	5,7%	Philippinen (Mindanao, Samar, Leyte, Bohol) (Eier von Mindanao u. Samar)
1 <i>Dicaeum trigonostigma xanthopygium</i> Tweed. (Museum Dresden)	17,0	12,0	—	—	1,25	—	Philippinen (Mindoro, Luzon, Polillo, Marinduque) (Ei von Luzon)
36 <i>Dicaeum erythrorhynchos erythrorhynchos</i> (Lath.)	14,5	10,4	0,044	0,048	0,80	5,5%	Indien bis W-Burma
13,1—15,5 × 10,1—11,1 = 0,038—0,050 g	14,6	10,5	—	—	0,83	—	Ceylon
4 <i>Dicaeum erythrorhynchos ceylonense</i> Babault 14,4—15,4 × 10,3—11,0 (n. BAKER 1934, S. 246 u. HENRY 1955, S. 114)	14,7	10,6	0,053	0,057	0,85	6,2%	Westküste Indiens (bei BAKER auch <i>subflatum</i> Baker)
25 <i>Dicaeum concolor concolor</i> Jerd. 13,9—16,4 × 10,1—11,2 = 0,050—0,062 g	14,6	10,3	0,047	0,052	0,80	5,9%	Nepal, Assam, Burma, Thailand bis S- China
45 <i>Dicaeum concolor olivaceum</i> Walden 13,0—15,9 × 9,9—11,7 = 0,040—0,057 g							



	A	B	g	d	G	Rg	
2 <i>Dicaeum concolor borneanum</i> Lönberg (n. GUSON-HILL, Bull. Raffles Mus. 21, S. 114, 1950)	13,8	11,0	—	—	0,85	—	Malaysia (bis Perak nach N), Sumatra, Borneo, Groß Natuna (Eier vom Kina Balu) Molukken (Eier von Batjan)
2 <i>Dicaeum erythrorhynchos schistaceiceps</i> Gray 14,2 × 10,5 = 0,055 g und 15,2 × 10,6 = 0,055 g (Nohrkorn)	14,7	10,6	0,055	0,060	0,86	6,4%	
3 <i>Dicaeum pectorale violaceum</i> Mayr 13,3–15,2 × 10,9–11,1 (n. HARTERT, Nov. Zool. 1, 1896)	14,2	11,0	—	—	0,88	—	D'Entrecasteaux Archipel O von Neu- guinea (bei HARTERT: <i>rubrocoronatum</i> Sharpe) (Meek: Insel Fergusson) Neu Britannien
12 <i>Dicaeum eximium lagardorum</i> Salvad. 15,5–18,0 × 9,5–12,0 = 0,055–0,080 g	16,9	10,9	0,067	0,060	1,03	6,5%	
10 <i>Dicaeum sanguinolentum sanguinolentum</i> Temm. & Langier 11,5–15,5 × 7,8–10,8 = 0,030–0,045 g (NENKORS, Mus. Berlin, HELLERBECKERS & HOOGWERFF 1967)	14,2	10,0	0,039 (siehe Text)	0,051	0,73	6,3%	Java (bei HELLERBECKERS & HOOGWERFF auch <i>ablatum</i> Rob. & Kloss)
26 <i>Dicaeum h. hirsutiusculum</i> (Shaw & Nodder) 16,3–17,8 × 10,7–12,7 = 0,073–0,095 g	17,0	11,5	0,080	0,070	1,16	6,9%	Australien
1 <i>Dicaeum hirsutiusculum ignicollis</i> Gray (nach A. B. MEYER, Zschr. ges. Ornith. 1884)	13,5	11,0	—	—	0,85	—	Aru Inseln
1 <i>Dicaeum edebicum edebicum</i> Müll. (Sammlung Nohrkorn)	13,2	9,8	0,040	0,052	0,65	6,2%	Celebes (Minahassa)
22 <i>Dicaeum ignipetus ignipetus</i> (Blyth) 13,0–16,0 × 10,0–11,0 = 0,040–0,055 g (nach BAKER 1934, S. 242; Schön- wetter)	14,5	10,3	0,048	0,053	0,80	6,0%	O-Himalaja von Kangra nach O, Assam, Tenasserim bis Siam, S-Annam u. S- China nordwärts bis Jangtse Tal
62 <i>Dicaeum cruentatum cruentatum</i> (L.) 13,1–15,3 × 9,4–11,1 = 0,035–0,050 g	14,0	10,2	0,044	0,052	0,78	5,6%	O-Nepal u. O-Bengalen bis Fukien, Hai- nan, Indochina, Siam, Malaysia [bei BAKER auch <i>ignitum</i> (Begbie) für Burma-Eier u. <i>siamense</i> Kloss f. Stam- Eier]
4 <i>Dicaeum cruentatum nigrimentum</i> Salvad. 13,5–14,7 × 9,9–10,2 = 0,045–0,050 g	14,0	10,0	0,048	0,060	0,72	6,7%	Borneo

	A	B	g	d	G	Rg	
50 <i>Dicaeum troch. trochilum</i> (Sparrm.) 13,5–16,7 × 10,2–11,5 = 0,041–0,060 g n. HELLERBERGERS & HOOGENDOORN 1967)	15,8	10,8	0,048	0,055	0,94	5,9%	Java   = <i>flammeum</i> (Sparrm.)]
2 <i>Paranychia montium alpinum</i> Salom. (nach RAND 1942)	29,5	21,2			7,10		Zentral-Neuguinea (Orange-Gebirge, etwa 3000 bis 4000 m Höhe) (Eier vom Mt. Wilhelmina)
22 <i>Pardalotus quadragintus</i> Gould 15,0–17,5 × 12,7–13,5 = 0,060–0,075 g	16,2	13,0	0,070	0,052	1,40	5,0%	Tasmanien
25 <i>Pardalotus punctatus</i> (Shaw & Nodder) 15,5–19,0 × 12,7–14,4 = 0,07–0,10 g	16,4	13,0	0,073	0,057	1,43	5,1%	O- u. S-Australien, nordw. bis Cairns, Tasmanien
21 <i>Pardalotus anthropygus</i> McCoy 14,7–17,2 × 12,3–13,7 = 0,055–0,078 g (3 n. SERVENTY MS 1974)	16,1	13,1	0,071	0,056	1,41	5,0%	Südhalbe Australiens, W von SW-Neu- südwaes (aride Gebiete) (Serventy: 1/3 Lake Grace)
18 <i>Pardalotus rubricatus rubricatus</i> Gould u. <i>parryi</i> Math. 16,0–20,3 × 13,7–15,2 = 0,08–0,11 g	19,0	14,2	0,103	0,064	1,96	5,3%	<i>rubricatus</i> : aride Gebiete im Innern Australiens <i>parryi</i> : semiaride Gebiete von NW- Australien bis SW-Queensland (siehe folgende Rasse)
13 <i>Pardalotus rubricatus parryi</i> Math. 16,6–18,9 × 13,4–14,2 = 0,079–0,080 g (11 nach SERVENTY MS 1974; 2 n. T. STJERNBERG, briefl. 1974)	17,7	13,9	0,080	0,055	1,75	4,5% <sup>1)</sup>	(siehe vorige Rasse) (Serventy: 4/2 u. 1/3 vom Kimberley- Gebiet; Krüger: 1/2 NW-Australien)
23 <i>Pardalotus strictus</i> (Cmel.) 16,0–19,6 × 13,5–15,2 = 0,09–0,12 g	18,8	14,3	0,110	0,068	1,98	5,6%	Tasmanien, Victoria, O-Neusüdwaes, SO-Queensland (= <i>affinis</i> Gould)
30 <i>Pardalotus ornatus</i> Temm. & Laugier 17,5–20,0 × 13,0–15,0 = 0,09–0,12 g (4 n. T. STJERNBERG, briefl.)	18,3	14,2	0,100	0,064	1,90	5,3%	O-Australien (= <i>assimilis</i> Ramsay) (Krüger: 1/4 von Queensland)
10 <i>Pardalotus substriatus</i> Math. 17,2–18,7 × 13,5–14,5 = 0,091–0,107 g (6 Eier n. SERVENTY MS, 4 n. T. STJERN- BERG, briefl.)	18,0	14,1	0,098	0,064	1,85	5,2%	S- u. O-Australien, N bis Rockhampton (Krüger: 1/4 Victoria; Serventy: 2/3 Lake Grace)

	A	B	g	d	G	Rg	
38 <i>Pardalotus m. melanocerphalus</i> Gould (u. <i>bouensis</i> Salom. u. <i>barroni</i> Math.?) 16,1—18,2 × 13,0—14,8 = 0,085—0,105 g	17,3	13,7	0,095	0,067	1,68	5,6%	<i>melanocerphalus</i> : O-Neusüdwailes u. SO-Queensland <i>bouensis</i> : mittl. O-Queensland (Mackay bis Cardwell) <i>barroni</i> : Cairns bis Normanton, N-Queensland NW-Queensland—NW-Australian (Serventy: 3/3 u. 1/2 N-Kimberley)
19 <i>Pardalotus melanocerphalus uropygialis</i> Gould 15,1—17,8 × 12,7—13,9 = 0,065—0,085 g (11 n. SERVIENTY MS 1974)	16,4	13,2	0,075	0,056	1,46	5,0%	

### Familie Nectariniidae, Nektarvögel

Die Nektarvögel, die nur in der Alten Welt leben, gliedern sich nach RAND (in PETERS 12, 1967, S. 208—289) in nur 5 Gattungen. Die im NEHRKORN-Katalog (1912) enthaltene Gattung *Anthothreptes* heißt heute *Anthreptes*, und *Drepanorhynchus*, *Leptocoma*, *Hermotimia*, *Chalcomitra*, *Elaeocerthia* sowie vor allem die artenreiche Gattung *Cinnyris* sind jetzt unter *Nectarinia* zu suchen. *Hypogramma* (mit einer Art) war oologisch 1912 noch unbekannt.

In erwünscht großem Umfang auch die immer gut gefärbten Eier dieser Familie in den Museen eingehender zu studieren, blieb mir infolge der Kriegsumstände versagt. Mehr als sonst war ich daher auf das Schrifttum angewiesen, in dem aber je Art meist nur wenige Eier beschrieben sind, abgesehen von BAKERS reichem indischen Material. Dabei geht die verwirrende Variation hinsichtlich Färbung und Zeichnung vielfach auch innerhalb derselben Art soweit, daß eine breite Darstellung kaum zu vermeiden war, was natürlich der Klarheit des Bildes und der Übersicht schadet. Die sehr nötige Verbesserung auch in dieser Hinsicht muß einer späteren Überarbeitung vorbehalten bleiben, wenn einmal bekannt sein wird, welche Charaktere dominant und welche nur zufällige Varietäten sind, was für eine vergleichende Oologie der Nectariniiden erforderlich, zur Zeit aber wegen der geringen Anzahl der vorliegenden Eier noch nicht möglich erscheint. Bis dahin läßt sich im allgemeinen nur Folgendes sagen.

Man hat wegen ihrer Farbenpracht die Vögel dieser Familie als die „Kolibris der alten Welt“ bezeichnet. Bei ihren Eiern findet man aber im Gegensatz zu den immer einfarbig weißen der wirklichen Trochilidae, welche durchweg offene Nester bauen, hier ausschließlich bunte Eier, zum Teil sehr dunkle, immer in geschlossenen Nestern von Kugel- oder Beutelform, was wie ein Widerspruch erscheint.

Als Eigestalt herrscht die gewöhnliche, mäßig verjüngte Form vor. Daneben ist die breitovale ohne scharfe Spitze häufiger als die langgestreckte.

Der Schallenglanz fehlt bei den meisten Arten ganz oder erreicht nur geringe Grade. Mäßig erscheint er bei *Nectarinia veroxii*, *sericea christianae*, *jugularis frenata*, *violacea* und *superba*, am stärksten bei *Anthreptes singalensis phoenicotis*, *Nectarinia sperata* und *calcostetha* sowie *Arachnothera magna*. Diese letzte Art weist als fast einzige trotz Glanz und Glätte ein relativ grobes Korn auf mit deutlichen Poren, während bei allen übrigen davon beinahe nichts zu erkennen ist.

Als durchscheinende Farbe zeigt sich fast immer nur weiß, zuweilen ganz zart grau oder bläulich getönt, selbst bei den dunkelsten braunen Eiern von *Nectarinia veroxii*, *reichenbachii*, *sericea christianae* und *Arachnothera magna* bloß hellbräunlich gehaucht.

Grundfarben sind rahmweiß, seltener reinweiß, zum Teil grau, braun oder rötlich getönt, daneben auch rosa, braun und bleigrau. Ausgesprochen grüne und blaue Farben fehlen, kommen nur als Hauch im weißen Grund vor, deutlicher eigentlich bloß bei *Anthreptes collaris* und *Nectarinia habessinica* (s. Typen 11 und 12) gefunden, im übrigen mehr gelegentlich bei einigen der in den folgenden Typengruppen 2 und 3 genannten Arten.

Als Fleckenfarben finden sich viele Schattierungen von blaßgrau und hellbraun oder dunkler so bis fast schwarz, dazu noch rotbraune, purpurrote, kastanienbraune und fuchsige Töne, aber graue und braune überwiegen bedeutend.

Alle Zeichnungsscharaktere sind vertreten, bei mancher Art sogar mehrere gleichzeitig. Also Punkte, Frickel, kleine und große Flecke und Blattern, auch Brandflecke, Schnörkel, Kritzel, Adern, Haarzüge, Wurmflecke, Längsstreifen, teils je allein, teils in Mischung. Verdichtung am dickeren Ende ist die Regel, gleichmäßige Fleckenverteilung sehr selten, Kranzbildung recht häufig.

Wie weit die Variation im Gesamteindruck der Nectariniideeneier geht, erhellt aus den Anklängen an Eier anderer Familien. So finden sich Ähnlichkeiten bei den Sylvien, (*Acrocephalus*, *Hippolais*, *Sylvia*, *Phylloscopus*, *Cisticola*, *Regulus*), Meisen (*Parus*), Bachstelzen (*Motacilla alba* und *flava*), Piepern und Lerchen (*Anthus* und *Alauda*), Ammern (*Emberiza*), Finken (*Chloris*, jetzt *Carduelis*) und Weibervögeln (*Passer*), wie aus der speziellen Beschreibung im Einzelnen ersichtlich.

Zum Überblick möge folgender Versuch einer Gruppierung der Nectariniideeneier dienen, wobei der Begriff der oologischen Ähnlichkeit unter den als Beispiele angegebenen Arten zum Teil freilich etwas weit gefaßt wurde. Wegen der Variation treten einige Arten dabei mehrfach auf, also verschiedenen Typen entsprechend.

Typ 1) Fleckenlos weiß (vergleiche Typ 3): *Anthreptes platurus*, *Nectarinia ursulae* (auch sehr schwach blau getönt), *chloropygia*(?), *Aethopyga gouldiae isolata*, *Arachnothera longirostra prillwitzii* (Ausnahme).

Typ 2) Weiß bis grauweiß mit lockeren schwarzen Punkten, zum Teil ausgezogen in Tropfen oder kurze Komma neben blaß lilagrauen, zuweilen längsgewischten Unterflecken, im wesentlichen am stumpfen Ende und selbst da nicht dicht. So bei *Anthreptes anchietae* (bläulichweiß), *malacensis* (s. auch Typ 9), *orientalis*, *aurantium* (bläulichweiß), *collaris* (auch bläulich- oder grünlichweiß), *Nectarinia olivacea sclateri* (bläulichweiß), *amethystina*, *sericea* (z. B. manchen s. *caeruleogula*), *lotenia*, *talatala*, *fusca*, *preussi* und *superba* (auch bläulichweiß) sowie *Aethopyga nipalensis*.

Typ 3) Ebenso helle Eier, aber anstatt schwarzer Punkte hier sehr zarte braune und graubraune Frickele, mäßig dicht über die ganze Oberfläche verteilt, so daß zwischen ihnen noch reichlich Grundfarbe sichtbar bleibt. So bei *Anthreptes reichenowi*, *singalensis*, *platurus*, *Nectarinia newtonii* (Flecke violett), *alinae*, *senegalensis saturator*, *minima*, *asiatica*, *souimanga*, *mediocris*, *osea*, *mariquensis*, *bifasciata*, *erythrocerca*, *johnstoni*, *Aethopyga gouldiae*, *eximia*, *siparaja*, *mystacalis* und *ignicauda*. Spitze meist heller.

Typ 4a) Grund weiß oder leicht getönt, größere Flecke und Blattern hell- bis dunkelgrau, teilweise in Kranz am oberen Ende. So bei *Nectarinia olivacea guineensis*, *thomensis*, *senegalensis*, *sericea caeruleogula*, *humbloti*, *venusta*, *talatala*, *fusca*, *chalybea*, *chloropygia*, *minulla*, *regia*, *violacea*, *bocagii*, *purpureiventris*, *shelleiji*, *coccinigastra*, *kilimensis arturi* und *N. reichenowi*.

Typ 4b) Ebenso, aber mit braunen bis schwarzbraunen Flecken, die an den Rändern zum Teil heller ausgelaufen sind, bei *Anthreptes collaris jubaensis*, *Nectarinia cyanolaema*, *fuliginosa*, *sericea caeruleogula*, *jugularis ornata* und *j. frenata*, *preussi*, *violacea* und *cuprea*.

Typ 5) An die verschiedenen Färbungs- und Zeichnungstypen der *Passer*-Eier erinnern die Eier folgender Arten mit grauer und brauner Fleckung auf trübweißem Grund und oft mit Längsstreifung: *Anthreptes singalensis*, *Nectarinia cyanolaema*, *rubescens*, *senegalensis*, *sericea auriceps*, *lotenia*, *comorensis*, *tacaze*, *pulchella* und *famosa*.

Typ 6) Nahezu einfarbige Eier infolge dichtester, feinsten Frickele in verschiedenen Farben, oft mit dunklerer Zone oder Fleckenkranz am oberen Ende. Grundfarbe wenig sichtbar. Der Gesamteindruck kann sein:

hellgrau bis rauchgrau bei *Nectarinia oritis*, *amethystina*, *sericea*, *mariquensis osiris*, *bifasciata microrhyncha*, *pulchella lucidipectus* (Ausnahme), *famosa* und *reichenowi*;

schiefergrau bis graubraun bei *Nectarinia bifasciata strophium* und *N. lotenia*;

violettgrau bei *Nectarinia amethystina kalckreuthi*;

rosagrau bei *Anthreptes singalensis rubinigentis*, *Nectarinia verticalis* und *senegalensis*;

gelb- oder lehmbräun bei *Nectarinia sericea sangirensis*, *Aethopyga eximia* und *siparaja rigorsii*;

milchkaffeebraun bei *Nectarinia sperata brasiliensis*.

Bis hierher meist helle Eier.

Dunkel olivbraun bei *Nectarinia calcostetha*, *cuprea* (manchmal) und *Arachnothera affinis*; dunkel schokoladenbraun bei *Nectarinia reichenbachii* und *Arachnothera magna*; dunkelbraun und schwarzgrau bei *Nectarinia veronii*, *sericea* und *Arachnothera magna*;

schwärzlich bei *Nectarinia bifasciata*.

Typ 7) Rahmfarbener bis blaßbräunlicher Grund mit leicht geschlängelten Stricheln in Längsrichtung und schmalen dunkelbraunen, brandfleckigen Wischern bei *Nectarinia olivacea* und *senegalensis saturator*.

Typ 8) Mit verschiedenen Färbungen, aber charakterisiert durch Eigenart der Zeichnung, die in Kritzeln, Schnörkeln, Adern und Linienzügen besteht, wie man solche auf den Eiern der verschiedenen *Emberiza*-Arten findet. So bei *Anthreptes gabonensis*, *malacensis*, *orientalis*, *aurantium*, *longuemarei*, *platurus*, *Hypogramma hypogrammicum*, *Nectarinia amethystina*, *jugularis*, *cuprea*, *pulchella melanogastra* und *Arachnothera robusta*.

Typ 9) Mit verschiedenen Zeichnungen, aber charakterisiert durch rötliche Farbtöne, wie rosa, fleischfarben, rötlichbraun. So bei *Nectarinia batesi*, *verticalis cyanocephala*, *senegalensis*, *jugularis clementiae*, *preussi*, *pulchella*, *Aethopyga pulcherrima*, *shellei*, *siparaja magnifica* und *Ae. ignicauda*. — Weiß oder rötlichweiß mit braunem oder ziegelrotem bis fuchsigem Kranz: *Arachnothera longirostra* und *everetti* (purpurbraun oder braun).

Typ 10) Weiß mit rotbraunen Punkten am stumpfen Ende bei *Anthreptes platurus metallicus* und *Aethopyga gouldiae* sowie *ignicauda*. Solche Eier erinnern an *Parus*.

Typ 11) Grünlichweißer Grund bei *Anthreptes collaris*, *Nectarinia dussumieri* und *nectarinoides*, meist verdeckt oder selten auftretend bei *Anthreptes gabonensis*, *longuemarei* und *orientalis*.

Typ 12) Blaßblauer Grund mit gleichmäßig, aber nur locker verteilten rotbraunen und grauen Punktflecken, so an *Cisticola* erinnernd (siehe auch Typen 1, 2 und 3): *Nectarinia senegalensis*, *habessinica* und *johannae*.

Beim Vergleich dieser Zeichnungs- und Färbungsgruppen mit systematischen Einheiten innerhalb der Nectariniidae ergaben sich keine Parallelen. Zum Beispiel sind die unter Typ 8 genannten Arten über alle 3 kürzlich von WOLTERS (Bonner Zool. Beitr. 28. S. 82—101, 1977) vorgeschlagenen Unterfamilien Nectariniinae, Arachnotherinae und Hypogrammatinae verteilt. Die durch besondere Zungenbildung von den beiden Hauptgruppen *Anthreptes*/*Nectarinia* und *Aethopyga*/*Arachnothera* unterschiedenen Arten *Anthreptes singalensis* und *Hypogramma hypogrammicum* weichen oologisch anscheinend nicht wesentlich von *Anthreptes malacensis* ab, der bei PETERS unmittelbar vor *A. singalensis* steht und nur durch einige afrikanische *Anthreptes*-Arten von *Hypogramma* getrennt wird. Allerdings ist beim meist verdeckten oder selten auftretenden grünlichweißen Grund der Eier von Typ 11 ausschließlich die sonst mit *Anthreptes* vereinigte Gattung *Lamprothreptes*, eine der 24 von WOLTERS anerkannten Gattungen dieser Familie, vertreten.

Die stärkste Abänderung im Aussehen innerhalb derselben Art oder Rasse zeigt sich nach den vorliegenden Angaben bei *Nectarinia olivacea*, *amethystina*, *senegalensis*, *sericea auriceps*, *calcostetha*, *jugularis*, *cuprea*, *pulchella* und *Aethopyga siparaja seheriae*.

Nicht ganz ausgeschlossen erscheint, daß sich der eine oder andere stark abweichende Typ als ein Kuckucksei entpuppen könnte. Verschiedene Nectariniiden sind ja als

Kuckuckswirte bekannt geworden, so *Nectarinia sericea caeruleogula* und *jugularis flavigaster* für *Cacomantis variolosus macrocerus*, *Arachnothera magna* für *Cuculus sparverioides*, *Aethopyga siparaja seheriae* für *Chalcites m. maculatus* und *xanthorhynchus*, welch letzterer auch bei *Arachnothera longirostra* schmarotzt, bei all diesen mit ziemlich guter Anpassung hinsichtlich der Färbung.

Aus den von HEINROTH (1922), MAYR (Mitt. Zool. Mus. Berlin 17, 1931), MEISE (1937), HOESCH & NIETHAMMER (1940), RIPLEY (Bull. Peabody Mus. Nat. Hist. 19, S. 67, 1964), GILLIARD & LECROY (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 132, S. 22, 1966), SKEAD (1967), McCLURE (Nat. Hist. Bull. Siam Soc. 25, Tab. 13, 1973), ALI & RIPLEY (1974), DEAN (Bull. Brit. Orn. Club 94, S. 170—172, 1974), SKEAD (Ostrich 45, S. 189—192, 1974), URBAN (Bull. Brit. Orn. Club 95, S. 97, 1975) FRIEDMANN (Contr. to Science, Los Angeles, 287, S. 19, 1978), BENSON u. a. (Oiseau 47, S. 168, 1977) und auf Beizetteln des Zoologischen Museums Hamburg festgehaltenen Weibchengewichten errechnen sich folgende Relative Eigewichte (RG):

♀-Gewicht g	Name	RG	♀-Gewicht g	Name	RG
25	<i>Arachnothera m. magna</i>	11,4%	8,0	<i>N. jugularis flavigaster</i>	15,2%
15,3	<i>Nectarinia c. cyanolaema</i>	10,0%	7,6	<i>N. o. olivacea</i>	20,8%
14,0	<i>N. senegalensis saturator</i>	11,7%	7,5	<i>N. talatala</i>	15,0%
14,0	<i>N. s. superba</i>	12,9%	7,5	<i>Aethopyga siparaja vigorsii</i>	18,0%
13,8	<i>N. t. tacaze</i>	13,6%	7,3	<i>Ae. s. magnifica</i>	18,2%
13,0	<i>Arachnothera l. longirostra</i>	12,2%	6,8	<i>Nectarinia s. souimanga</i>	14,1%
12,0	<i>Nectarinia k. kilimensis</i>	15,5%	6,5	<i>Nectarinia erythrocerca</i>	16,0%
11,3	<i>N. a. afra</i>	14,2%	6,0	<i>N. fusca</i>	13,0%
11,1	<i>N. m. mariquensis</i>	10,8%	6,0	<i>N. bifasciata microrhyncha</i>	15,3%
10,0	<i>N. sericea christinae</i>	14,0%	5,6	<i>Aethopyga siparaja seheriae</i>	17,0%
9,8	<i>N. olivacea cephaelis</i>	13,8%	5,0	<i>Aethopyga n. nipalensis</i>	17,8%
9,3	<i>N. jugularis frenata</i>	12,6%	5,0	<i>Nectarinia seimundi minor</i>	18,2%
9,3	<i>Anthreptes collaris somereni</i>	9,8%	4,5	<i>Nectarinia minima</i>	16,3%
8,8	<i>N. violacea</i>	14,7%	4,1	<i>Aethopyga shelleyi bella</i>	15,0%
8,3	<i>N. c. cuprea</i>	12,2%			

RG schwankt also entsprechend der Kleinheit der Nektarvögel zwischen 9,8 und 20,8%, was etwa den Werten bei kleinen Muscicapidae sensu lato entspricht. Ob *Anthreptes collaris* wirklich relativ so kleine Eier (9,8% des weiblichen Körpergewichts!) legt, muß geprüft werden; bisher liegen m. W. nur 3 Weibchen- und 2 Eigewichte vor.

*Anthreptes gabonicus*. KUSCHEL (Journ. f. Orn. 43, S. 347, 1895) beschreibt ein Ei des Berliner Museums als überraschend ähnlich *Emberiza schoeniclus*, nur eben kleiner. Es ist auf grau-violettem Grund mit schwarzen runden Brandflecken und Haarzügen gezeichnet. Die dort angegebenen Maße  $18,8 \times 15,3 = 0,07$  g sind offenbar durch Druckfehler entsteht, sie würden das unmögliche relative Schalengewicht  $R_g = 3\%$  ergeben. Auch sind sie zu groß für den Vogel und gegenüber den Maßen bei NEHRKORN ( $14 \times 11$  mm). Dessen Stücke sind aber ähnlich gefärbt, grauschwarz mit ziemlich gleichmäßig verteilten tiefschwarzen Flecken, Stricheln und Haarlinien. Die Beschreibung von BÜTTIKOFER (Notes Leyden Mus. 10, S. 211, 1889) paßt gut zu der von KUSCHEL; ebenso verdeckte (gelb- oder grünlichgraue) Grundfärbung sowie graue und braune Wölkung und Linienzeichnung fand SERLE, dessen Maße allein in der Liste stehen. —  $k = 1,40$ .

*Anthreptes reichenowi reichenowi*. Nach PRIEST (Eggs of birds breeding in southern Africa. Glasgow (Maclehose), 1948, S. 122, Taf. 19, Abb. 585) und SKEAD (The sunbirds of southern Africa ... Cape Town (Balkeme) 1967, S. 89) weiß, trüb rotbraun gefleckt und gesprenkelt, mit lila Schalenflecken, oft mit Fleckenband um das stumpfe Ende. —  $k = 1,40$ .

*Anthreptes anchietae*. Schwarze Flecke und Kitzel liegen über grauen Unterflecken auf bläulichweißem Grund (CHAPIN, The birds of the Belgian Congo 4. Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. New York, 75B, S. 203, 1954, nach F. M. BENSON, Ostrich 17, S. 297—319, 1946). —  $k = 1,55$ .

*Anthreptes simplex*. BAKER (1934, S. 230) beschreibt nur zwei wahrscheinlich abnorm große Eier wie blasse, schwarzgezeichnete von *malacensis*, also nur leicht lila getönter weißer Grund mit wenigen dunkel purpurbraunen Linien und Hieroglyphen. Gestreckt oval ( $k = 1,50$ ).

*Anthreptes malacensis malacensis*. Grundfarbe weiß mit purpur- oder rosagrauem Hauch, der zuweilen intensiver auftritt. Darauf meist ein Kranz dunkler, aber sehr zarter, oft zerfaserter Haarlinien (Emberizidenfäden) am stumpfen Ende, überdies feine graue und purpurschwarze Punkte, Spritzer, Flecke, Hieroglyphen da und dort neben hellen grauivioletten und lilagrauen Wolken und Wischern als Unterflecken. Zeichnungscharakter nahezu wie bei *Emberiza cia*. Andere sind ohne den vorwiegenden Purpurhauch in Grund und Fleckung, dann im ganzen mehr grau mit sehr kleinen schwarzen Ober- und verloschenen grauen Unterflecken oder auch nur solchen, an *Hippolais rama* anklingend. Die zerschlissenen dünnen Linien und feinen Kitzel im Kranz verlaufen in verschiedenen Richtungen, überkreuzen sich auch hin und wieder. Zum Teil sehr schöne Eier, obwohl die blasse Zeichnung wenig auffällt und den weitaus größten Teil der Oberfläche frei läßt. Auf Java ist die Zeichnung meist nicht im Kranz, sondern gleichmäßig verteilt. —  $k = 1,39$ .

*Anthreptes malacensis celebensis*. Eier wie bei *m. malacensis* (NEHRKORN 1910, S. 277, Taf. III, Fig. 21). —  $k = 1,36$ .

*Anthreptes singalensis rubinigentis*. Nach BAKER ähnlich kleinen Eiern von *Passer domesticus*, demnach anders als die HERBERTSchen Stücke von *internotus*. Grund glanzlos weiß, meist aber fast völlig verdeckt durch dunkelgraue Frickel, die sich nach oben hin zu einem Kranz verdichten, mit schwarzen Flecken dazwischen. Andere Stücke zeigen gelockerte schwarzgraue oder mehr braune Zeichnung. Die Pegu-Stücke im Britischen Museum (OATES, Cat. Brit. Mus. 5, 1912, S. 31) ( $16,5-17,8 \times 11,2-12,4$  mm) sind im Grund glanzlos trübweiß bis blaß rahmfarben, aber so dicht mit feinsten Frickeln überall gleichmäßig gewölkt, daß die Eier einfarbig hell rosagrau erscheinen, z. T. mit einem schmalen Kranz ebenso dichter, aber dunklerer Fleckchen nahe dem oberen Pol und z. T. (HUME, Nests and eggs ... 2, 1890, S. 269) mit purpurbraunen Zügen. Nach BAKER (1934, S. 198) ähneln Eier dieser Rasse denen von *Passer cinnamomeus*, z. T. denen von *Anthreptes malacensis*. Gestalt variant. —  $k = 1,40$ .

*Anthreptes singalensis internotus*. Von HERBERT aus Siam gebrachte Eier sind im Grund mehr purpurn getönt. Ihre Zeichnung variiert von feinsten Frickeln auf der ganzen Oberfläche bis zu kühnen purpurschwarzen Blattern neben unregelmäßig gestalteten violettgrauen Tüpfeln und Wischern als Unterflecken. Dazwischen Übergänge, z. B. grau gewölkt und mit nur kleinen purpurschwarzen Sprenkeln und Blattern, alle den Eitypen von *Anthreptes malacensis* gleichend. Spitzoval ( $k = 1,42$ ). Dünnschalig.

*Anthreptes singalensis sumatranus*. Bräunlichgrau mit schwach ausgeprägten purpurbraunen Flecken oder fast einfarbig bräunlich purpurn (Museum Leiden, HELLEBREKERS MS 1975). —  $k = 1,40$ .



*Anthreptes singalensis phoenicotis*. Graurosa. Fast ganz bedeckt von z. T. groben zerflossenen Flecken, Punkten, Wolken, auch Längswischern, heliotrop, grau, bräunlich-violett. Oben auf noch sepiafarbene bis schwarze Spritzer und Kritzel. Hierher gehören wahrscheinlich die bei *Nectarinia calcostheta* (unten S. 61) erwähnten, von Houwing stammenden, allerdings sehr kleinen Eier. — Außer durch geringere Größe von Eiern der vorigen Art durch weniger Ober- und dunklere Unterfleckung zu unterscheiden (HELLEBREKERS & HOOGERWERF 1967, S. 142). —  $k = 1,42$ .

*Anthreptes longuemarei angolensis*. Nach A. VINCENT (Ibis 1949, S. 343) grünlichweiß, graurauhfarben oder hell graugelbbraunlich mit schwarzen oder schwärzlichbraunen, spiraligen oder netzartigen Haarlinien und Pinselstrichen, in deren Gewirr sich dünnere aschgraue befinden, und die auf einem Ei zu einem pechschwarzen Kranz um das stumpfe Ende zusammengedrückt sind. C. W. BESSON (Ibis 84, S. 327, 1942) fand blaßgraue Eier mit ähnlicher Sepia-Zeichnung. —  $k = 1,52$ .

*Anthreptes longuemarei nyassae*. SKEAD (1967, S. 92) erwähnt außer den Merkmalen der vorigen Rasse milchigbraunen Grund und schiefergraue Zeichnung sowie ein unterdrücktes Maß  $17,0 \times 13,0$  mm, PRIEST (1948) auch Längsstriche. —  $k = 1,50$ .

*Anthreptes orientalis orientalis*. Bei v. ERLANGER (1907) reinweißer Grund oder kaum merklich grau getönt, hauptsächlich am oberen Ende einzelne große, aschfarbene oder blaßolivbraune Längsflecke, hellgraue Flatschen und verstreute, kleine dunkle Pünktchen mit gelblichen Rändern, nebst wenigen dunklen Schnörkeln. NEHRKORN's Exemplar zeigt auf hellgrauem Grund schwarzbraune und grauviolette Flecke, Schnörkel und Haarlinien. PRAED & GRANT (1955, S. 813) führen grünlichgrauen Grund an. —  $k = 1,46$ .

*Anthreptes aurantium*. Trüb hellblau mit langen purpurschwarzen Kritzeln besonders in einem Ring um das stumpfe Ende, auf der übrigen Oberfläche etwas wolkig gezeichnet (CHAPIN 1954, S. 198f.). —  $k = 1,48$ .

*Anthreptes rectirostris rectirostris* legt violett angeflogene aschgraue Eier mit verschieden geformten dunkleren Flecken (PRAED & GRANT 1955, S. 810).

*Anthreptes collaris subcollaris*. Nach SERLE (Ool. Rec. 18, S. 17, 1938) spitzoval, leicht glänzend, blaßblau mit schwarzen Spritzern und scharf ausgebildeten sehr feinen, unregelmäßigen Linien und Schnörkeln, dazu lilagraue Unterflecke, alles als Kranz im wesentlichen auf die obere Eihälfte beschränkt. —  $k = 1,39$ .

*Anthreptes collaris somereni*. Eine deutliche Zone um das stumpfe Ende formen nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afric. Tervuren 64, S. 260, 1961) braunviolette Flecke auf hellgrünem Grund. —  $k = 1,34$ .

*Anthreptes collaris garguensis*, *jubaensis* und *elachior* (früher zu *c. hypodilus*). Blaß bläulichweiße, überall blaß braun und grau gefleckte Eier wurden von JACKSON & SLATER (The birds of Kenya Colony and the Uganda Protectorate 3, London, Gurney & Jackson, 1938, S. 1364, zitiert hier mit JACKSON 1938) erwähnt (*garguensis*). Das Exemplar v. ERLANGERS (*jubaensis*) ist grünlichweiß mit graulichen Längsfleckchen, dazwischen verstreut feine olivbraune Punkte mit ausgeflossenen gelblichen Rändern. Das obere Polgebiet fast einfarbig aschgrau. Solche Eier mit hellen lehmgrauen Fleckchen und einzelnen fast schwarzen Punkten erinnern an *Sporophila* (Journ. f. Orn. 55, S. 58, 1907). SKINNERS von Walker gesammelte „*hypodilus*“-Eier sind ganz wie die von *asiatica*. Die Katalogmaße bei NEHRKORN für Ostafrikaner [*Anthothreptes hypodila* (Jard.)] sind mit  $18-18,5 \times 13-13,5$  mm zu groß, so daß sie in der Liste fehlen. Die Beschreibung dieser Ostafrikaner erwähnt graue bis schwarze Flecke und Haarlinien auf weißem, grauweißem bis mattbläulichem Grund. SERLE fand weiße, rotbäunlich getönte Eier mit verschiedenen braunen Ober- und graupurpurnen Unterflecken (Flatschen, Wolken, Linien und Sprengel), vor allem am stumpfen Pol. —  $k = 1,36$ . (Taf. 2, Fig. 1.)

*Anthreptes collaris zambesianus*. Die zusammenfassende Beschreibung für diese Art bei PRAED & GRANT [African handbook of birds. Ser. 2, Birds of the southern third of Africa 2. Londons (Longmans). 1963, S. 515] lautet wie die für „*zambesiana*“ (1955, S. 810): grünlichweiß, gelbbraunlichweiß (1963 zusätzlich rötlichweiß) mit verschiedenen braunen und lilagrauen Flatschen, Flecken und Kritzeln. —  $k = 1,36$ .

*Anthreptes collaris patersonae, beverleyae, zuluensis* und *collaris*. Die manchmal etwas rau wirkende, glanzlose, trübe Schale ist weiß bis rahmfarben, rötlichweiß, grünlichweiß, ja oliv und gepunktet, gefleckt, geflatscht, gewölkt, gestrichelt oder gewellt, dichter am stumpfen Pol, manchmal mehr in einem Ring, mit grauen, braunen, schokoladenfarbenen, violetten oder purpurnen Tönen, wobei dunklere Fleckung manchmal hellere überdeckt (SKEAD 1967, S. 98; A. VINCENT, Ibis 1949, S. 342). Wir fügen von älteren Beschreibungen hinzu: GILL [A first guide to South African birds, Cape Town (Maskew Miller), 1936, S. 37] sagt kurz: fleischfarben bis grünlichweiß, dicht gezeichnet mit Grau und Rötlichbraun. Nach dem CAT. BRIT. MUS.: Grundfarbe bläulichweiß oder blaß gelbbraun, dieser Ton teils grau, teils rosa gehaucht. Darauf ein Kranz dunkel umber- bis purpurbrauner oder mehr grauer Flecke und feiner Linien am stumpfen Ende, sonst nur noch da und dort ein Punkt oder Strichel. Die beiden Abbildungen zeigen den Grund trübweiß und den einen Fleckenkranz aus sehr locker stehenden schwarzen Punkten und Kommas gebildet, den anderen aus groben, sich in verschiedener Richtung überdeckenden, rosagrauen und dunkel purpurnen Blättern, die aber nicht rundlich, sondern mehr eckig gewischt sind. —  $k = 1,44$ . Ebenso die von SWYNNERTON (Ibis 1908, S. 45) beschriebenen Eier: Weiß, am oberen Ende kranzförmig fein blaßgrau gesprenkelt, einzelne solche Spritzer auch sonst da und dort. Dazwischen etwas größere Flecke und kleine Strichel oder Wischer in fast schwarzem Sepia-Ton. Viele davon erscheinen an den Rändern heller ausgeflossen. Nach PRIEST (1929) grau mit grauer und olivbrauner Marmorierung. Das für *c. collaris* von Grahamstown bei SKEAD angegebene Maß  $13,5 \times 10,0$  mm wurde nicht in die Liste genommen. —  $k = 1,33$ .

*Anthreptes platurus platurus* (= *Hedydipna*). Nach SERLE ungefleckt weiß. Die Schale ist sehr brüchig, was im Vergleich zu der nach HALL & MOREAU [An atlas of speciation of African Passerine birds, London (Trustees Brit. Mus.), 1970, S. 239] zur selben Superspecies gehörigen Art *A. collaris*, die weiter im Süden Afrikas wohnt, sehr interessant ist. —  $k = 1,41$ .

*Anthreptes platurus metallicus* (= *Hedydipna*). Reinweiß mit nur wenigen kleinen braunroten und violetten Punkten am dicken Ende. Zuweilen auch einzelne bräunliche Kritzeln und Emberizidenfäden. An schwach und zart gefleckte Eier vom *Parus* oder *Phylloscopus* erinnernd. Manchmal nach ARCHER & GODMAN (1961, S. 1439) auch ganz ungefleckt weiß. Diese Autoren zitieren ein Maß von HEUGLIN ( $20,5 \times 11,0$ , s. KUSCHEL, Journ. f. Orn. 43, S. 346, 1895), das nicht berücksichtigt wurde. —  $k = 1,47$ . (Taf. 2, Fig. 2, siehe Legende.)

*Hypogramma hypogrammicum nuchale*. Nach BAKER sind zwei ungewöhnlich große Eier blaß lilagrau mit wenigen Blättern, aber vielen geschlängelten Linienzügen purpurschwarzer Farbe in nicht scharf ausgeprägtem Ring am oberen Ende, dazu graue oder lila getönte Unterflecke. —  $k = 1,38$ .

*Nectarinia seimundi traylori*. Nach BATES (Ibis 1927, S. 48) rahmfarben, fast ganz bedeckt mit braunen Frickelein. Die Abbildung zeigt ein Ei von hell bis dunkler olivbraunem Gesamteindruck, überall dicht und gleichmäßig gewischt und gewölkt; es erinnert an manche Eier von *Passer montanus* und *Anthus pratensis*, wenn man sich diese mehr braun als schwarzgrau denkt. —  $k = 1,28$ .

*Nectarinia batesi*. Nach OGILVIE-GRANT (bei BATES, Ibis 1911, S. 607) blaßrot (pink) mit dunkler graurötlichen Flecken verschiedener Art, darüber verstreut eine Anzahl

tiefbrauner Punkte und unregelmäßiger Spritzer, die zum Teil an den Enden blasser gelbbraun ausgelaufen erscheinen. Die Abbildung zeigt auf mitteldunkel sienabraunem Grund spärlich verteilte, kleine kurzbreite graue Wischer und einige schwarzgraue Punkte. Ähnlich PRIGOGINE (Ann. Mus. R. Afr. Centr. Zool. 183, S. 235, 1971). —  $k = 1,36$ .

*Nectarinia olivacea guineensis*. (Taf. 2, Fig. 3, siehe Legende.)

*Nectarinia olivacea cephaelis*. GRANT beschreibt bei BATES (Ibis 1911, S. 607f.) drei Typen, alle am „spitzen“ Ende nur wenig verjüngt und glanzlos: 1) Bläßgrünlichsteinfarben, gelbbraun bespritzt und mit einzelnen rundlichen dunkelbraunen Brandflecken. 2) Grauweiß, blaß lilagrau gewölkt und mit einigen verstreuten, dunkelbraunen kleinen Flecken und kurzen Spritzern. 3) Grünlichweiß, gegen das obere Ende hin mit gelblichbraunen und trübgrauen feinen und dichten Fleckchen gewölkt, die Unterflecke mehr am oberen Ende in Kranzform. Nach der zugehörigen Bunttafel erinnert der erste Typ an olivgrünliche Eier von *Fringilla coelebs* mit wenigen dunklen Punkten und einigen groben braunen Brandflecken. Der zweite ähnelt im Gesamtcharakter dem Ei von *N. talatala* im Britischen Museum und auch dem fein punktierten Typ von *Anthreptes collaris* dort, ist aber noch zarter gezeichnet als diese beiden Arten. Der dritte Typ ist wie der erste, wenn man sich die groben Brandflecke wegdenkt, statt denen auf blaß-olivgrünem Grund winzige dunkelgraue Pünktchen und zarteste Kritzelchen locker über die ganze Oberfläche verteilt sind, am spärlichsten in den Polgebieten. Zeichnungscharakter etwa wie bei *Panurus*, der aber weiße Grundfarbe besitzt. Nach PRIGOGINE (Rev. Zool. Bot. Afric. 85, S. 217f., 1972) Grund mattweiß bis grau oder grünlichgrau, seltener bräunlichweiß, beige, hellorangebraun, dunkelbraun (nach Befunden an 12 Zweiergelegen und einem Einzelei aus S-Kivu), Flecke auf Grau dunkelbraun, seltener dunkelgrau, einmal grau oliv, auf grünlichweißem Grund dunkelgrün. Zu den bräunlichen Grundtönen gehören braune Flecke, auch rotbraune, und das ganze Ei kann dann sehr dunkel wirken. Form und Größe der Flecke verschieden, gewöhnlich sind sie groß und unregelmäßig in der Form: aber auch fein und dicht gefleckte Eier kommen vor. Flecke meist nahe dem oder am stumpfen Pol konzentriert, wo sogar Zonenbildung erfolgen kann. Also sehr variable Eier. —  $k = 1,36$ .

*Nectarinia olivacea changamwensis*. MOREAU beschreibt drei Typen: 1) Kaffeebraun mit feinen dunklen und wenigen größeren Flecken am stumpfen Ende. 2) Ähnlich Kiebitzeiern (*Vanellus*). 3) Dicht bräunlichpurpurn grobgefleckt, fast einfarbig erscheinend. —  $k = 1,44$ .

*Nectarinia olivacea alfredi*. Nach BELCHER (1930, S. 300) überall schwer gewölkt mit mehrerlei braunen Flecken. Meine Stücke sind wie das nachstehend zuletzt beschriebene *saturation*-Ei. —  $k = 1,45$ .

*Nectarinia olivacea olivacea*. Nach PRIEST (1948, S. 122) weiß, fein braun, graulich oliv und grau bekritzelt bei darunter liegendem sehr hell grauen Wischern. —  $k = 1,56$ .

*Nectarinia olivacea sclateri*. Nach SWYNNERTON (Ibis 1908, S. 42) nur wenig variant, blauweiß bis blaßblau oder grauweiß, am stumpfen Ende kleine tiefsepia-braune bis fast schwarze und graue Flecke. Solche wie sie LAYARD (Hrsg. SHARPE, Birds of South Africa, 1884, S. 310) und SHELLEY (Birds of Afrika 1, 1896, S. 5) beschrieben, fand er (bei *sclateri*) nicht. Zwei Abbildungen bei SWYNNERTON (Ibis 1908, Taf. 8). Die eine zeigt um den oberen Pol auf bläulichweißem Grund kleine schwarzgraue, zum Teil aneinander hängende Punkte und Kritzelchen, sonst nur noch vereinzelt solche, ähnlich den blassen *Carpodacus*-Eiern aus Nordamerika. Die andere hat über das ganze Ei blaßolivbraune bis sepiafarbene, stark verwischte Fleckchen und zarte Frickelein in Schwarzgrau unregelmäßig verteilt, auf graugrünlichweißem Grund. —  $k = 1,34$ .

*Nectarinia ursulae*. Die Eier sind nach SERLE (Ibis 96, S. 76, 1954) rein weiß oder

schwächstens braun getönt. Die Verwandtschaft mit *N. venusta*, von HALL & MOREAU (1970) vermutet, ist demnach durch Eier nicht zu belegen. —  $k = 1,34$ .

*Nectarinia veronii fischeri*. GROTE (Journ. f. Orn. 61, S. 188, 1913) fand zwei schokoladenfarbige Eier, gibt aber keine Maße an. Nach PRIEST (1929) schmutzigweiß, schwer hell- und dunkelbraun, auch in purpurnen Tönen, gewischt und gefleckt; ebenfalls ohne Maße.

*Nectarinia veronii veronii*. Nach IVY (Ibis 1901, S. 20) tief kaffeebraun ohne Zeichnung; ähnlich nach PRIEST (1948, S. 121). Nach GILL (1936) weißlicher Grund, fast völlig verdeckt durch schokoladenbraune oder hellere Flecke und Blattern. NEHRKORN sagt: „Schwarzbraun bis kastanienbraun mit sehr feinen, etwas dunkleren Fleckchen, die am stumpfen Pole einen deutlichen Kranz bilden.“ Meine Stücke haben auf mitteldunklem, gelbbraunem Grund überall ziemlich dichte braune flatschige Flecke, die nach oben hin dunkler werden und noch enger aneinander rücken. — Manchmal Purpur-Hauch. Nach CHUBB (1914) einfarbig schokoladenbraun, in verschiedener Helligkeit, aber überall dunkler gefleckt. Auch rahmfarben mit kleinen purpurgrauen Punkten und Fleckchen, die zum Zusammenfließen neigen. Ein von SKEAD (1967, S. 113) erwähntes Ei ( $19,9 \times 12,0$  mm) ist zu groß für unsere Liste. —  $k = 1,45$ .

*Nectarinia reichenbachii* (= *Anabathmis*). Nach BATES (Ibis 1927, S. 52) glanzlos, fast einfarbig hell schokoladenbraun, nach dem oberen Ende hin allmählich verdunkelt, oder gleichen Charakters, dabei aber graubraun. Auf meinen Stücken auch lose verstreute, beinahe unsichtbare kurze Längsstrichelchen, kaum merklich dunkler als die Grundfarbe. —  $k = 1,39$ . Hierher gehören NEHRKORNS ebenso gefärbte Eier von angeblich „*Anthreptes longuemarei*“ (seine Nr. 5814). Ganz anders aber sah ich die Stücke in Tring, aus Gabun, nämlich blaßbläulichgrau mit vielen zarten, schwarzen Emberizidenfäden und Wirrlinien, ohne jede andere Zeichnung. Welche der beiden Beschreibungen falsch ist, bleibt eine offene Frage.

*Nectarinia newtonii*. Nach PRAED & GRANT (1973, S. 567) graulichweiß mit einigen violetten Flecken. —  $k = 1,36$ .

*Nectarinia thomensis*. Die weißgrundigen Eier sind stark graubraun gefleckt (PRAED & GRANT 1973, S. 565). —  $k = 1,43$ .

*Nectarinia oritis oritis*. Die braune Fleckung verdeckt die Grundfärbung und wird an einem Ei-Ende von etwas dunklerer Sprengelung überzogen (PRAED & GRANT 1973, S. 561). Das Ei ist langgestreckt ( $k \sim 1,50$ ).

*Nectarinia alinae alinae*. Nach PRIGOGINE (Ann. Mus. R. Afric. Zool. 185, S. 235, 1971) trägt das einzige Ei des Geleges auf rötlichbraunem oder grauem Grund dunklere Flecke und Flatschen. Außerdem gibt es nach PRIGOGINE (1972, S. 216) weißgraue Eier, die sehr fein grau gefleckt sind. —  $k = 1,34$ .

*Nectarinia alinae tanganjicae*. Nach PRIGOGINE (1972, S. 216) wie vorige, aber größer. —  $k = 1,45$ .

*Nectarinia verticalis bohndorffi*. Nur leicht verjüngt am einen Ende, glanzlos. Blaß-rosa, spärlich über den größten Teil der Oberfläche verstreute oder in unscharfem, lockerem Kranz gedrängte Punkte, Spritzer und kleine Wischer tief schokoladenbrauner Farbe, neben einigen verloschenen, lilagrauen Unterflecken. An *Hippolais olivetorum* erinnernd (OG.-GRANT bei BATES 1911). —  $k = 1,36$ .

*Nectarinia verticalis viridisplendens*. Rötlichweiß bis hell gelbbraunlich und rötlich-braun mit dunkler brauner Fleckung und Marmorierung, die fast die Grundfärbung verdecken kann (JACKSON 1938, S. 1355). —  $k = 1,38$ .

*Nectarinia cyanolaema octaviae*. Glanzlos, reguläroval ( $k = 1,38$ ). Dichte längsgewischte Flecke in verschiedenen Tönen von Dunkelbraun und Purpurgrau bedecken

fast die ganze rahmfarbene Oberfläche. So nach BATES (Ibis 1927, S. 49). An manche über und über eng gestrichelte, braunrote Eier von *Anthus trivialis* anklingend. In BATES' Abbildung (Taf. II, Fig. 14) überkreuzen sich braune und mehr rötliche schmale Längswischer in der Längsrichtung. PRAED & GRANT (1973, S. 562) geben für die Art auch grauliche und bläulichweiße Grundfärbung an und PRIGOGINE (1971, S. 236 f.) für diese Rasse hell rosabraune, um den stumpfen Pol bräunlichgrau werdende, ziemlich fein gefleckte Eier sowie graubräunlichen Grund und stark grauolivfarbene Fleckung.

*Nectarinia fuliginosa aurea*. Nach SERLE ist die Oberfläche der Eier glatt und etwas glänzend. Den bräunlichweißen Grund verdeckt weitgehend die streifige Längszeichnung in verschiedenen braunen und darunter lilagrauen Tönen. Am stumpfen Ende bilden diese Strichel, Flecke und sogar Flatschen eine gut abgesetzte Kappe. —  $k = 1,47$ .

*Nectarinia rubescens rubescens* (= *angolensis*). Nach BATES (Ibis 1927, S. 50) glänzend rahmweiß, dunkelgrau und dunkelbraun dicht längsgestreift. Auf der Abbildung erstrecken sich die sehr schmalen hellgraubraunen Streifen über das ganze Ei von einem Pol zum anderen und lassen zwischen sich Grundfarbstreifen von ebenso geringer Breite sehen. Anklang an fast einfarbige dunkle Eier von *Passer* und *Anthus*, wenigstens im Gesamteindruck. Ein ausgeschnittenes Ei war weiß mit spärlichen Punkten und kleinen trüb purpurbraunen und lilagrauen Flecken. ( $17,3 \times 12,3$ ;  $17,0 \times 11,5$  mm,  $k = 1,45$ .) Drei Eier aus O-Zaire und Uganda sind mit  $18,9 \times 12,1$  mm (nach PRIGOGINE 1961, S. 261, u. T. STJERNBERG) langgestreckt ( $k = 1,56$ ) und erscheinen wegen der Zusammendrängung der graubräunlichen Längsstriche am stumpfen Pol dunkler. —  $k = 1,52$ .

*Nectarinia amethystina kalcikreuthi*. Nach NEHRKORN sind einige Eier einfarbig violettgrau, andere haben dunkelgraue gezogene Fleckchen und schwarze Kritzel. KÜTSCHEL sah auch *veroxii*-ähnliche, aber mehr rot gehauchte Eier. SERLES Eier (Ibis 1943, S. 74) von der Insel Lamu (Kenia) ähneln etwas denen von *N. cuprea*; sie haben dunkelgraue Schalenflecke auf hell bräunlichweißem Grund und an den verschieden braunen Strichen, Flecken und Längsflatschen manchmal hellere Ränder, also Brandfleckenzzeichnung, wobei aber der größte Teil des Grundes frei bleibt. JACKSON (1938, S. 1348) beschreibt zwei blaßbraune Eier mit Olivton, die mit dunklerem Braun gemasert sind. —  $k = 1,42$ . — Im Museum Berlin gehört ein sehr kleines Ei ( $14,0 \times 10,3 = 0,055$  g), terrakottafarben mit dunklerem Ring, wie eine Miniatur von *Cettia cetti*, vielleicht hierher, obwohl durch FISCHER (in KÜTSCHEL 1895) als *kirkii* legitimiert. Das hohe relative Schalengewicht (7,2%) verrät es als Zwergei einer größeren Art.

*Nectarinia amethystina kirkii*. Verschieden in Gestalt und Färbung. Nach MARSHALL (Ibis 1900, S. 237): Blaßgrünlichgrau, hell oliv gewölkt und gestrichelt. FISCHER (in KÜTSCHEL 1895): Einfarbig grau oder am stumpfen Ende dunkel schattiert und mit schwärzlichen Kritzeln bedeckt. NEHRKORN: Graublauer Grund mit einem Kranz von schwarzen und schwarzblauen Schatten und Haarlinien, meist am oberen Pol. BELCHER (Ool. Rec. 24, S. 8, 1950): Birnförmig, auf rahmfarbenem oder hellbraunem Grund liegen dunklere tropfenförmige Flecke mit ausgelaufenen, „für diese Art typischen“ Rändern. SWYNNERTON (Ibis 1908): Blaßgraubraun oder grünlichgrau, in Längsrichtung wolkig gestrichelt mit etwas dunkleren olivbraunen Schatten, teils den Grund fast ganz verdeckend, teils nur als verloschene Zone am oberen Ende, an *Acrocephalus schoenobaenus* erinnernd. PRIEST (1929): Rahmfarben bis grau, bedeckt mit dunkler grauen und purpurnen Flecken. Nach CHUBB (A descriptive list of the Millar collection of South African birds' eggs. Ann. Durban Mus. 1, S. 88, 1914) blaßolivbraun, überall kleine Punkte und Wischer, diese graubraun, jene umberbraun. A. VINCENT (Ibis 1949, S. 341 f.) fand die verschiedensten Übergänge zwischen wenig und dicht gezeichneten Eiern, die meist rahmfarbenen Grund zeigen. Die braune Fleckung ist vorwiegend länglich und bei den offenen Typen manchmal ausgelaufen. Graue Ringbildung kommt bei den dichter gezeichneten Eiern vor. —  $k = 1,47$ .

*Nectarinia a. amethystina*. —  $k = 1,48$ . Nach KUSCHEL (Journ. f. Orn. 43, S. 346, 1895) mäßig glänzend grauweiß mit einzelnen, am stumpfen Ende dichter stehenden violettgrauen Unterflecken und schwarzen, mit Penumbra versehenen Punkten und Schnörkeln. Die Zeichnung bildet am stumpfen Ende einen lockeren Kranz. Nach NEHRKORN grau gelb mit violetten und schwärzlichen, verwischten Flecken, keine am unteren Ende. Nach LAYARD (1884) milchiggrau mit unbestimmten dunkleren Flecken und Zügen. JAMES (Ibis 1925, S. 639) sagt: Langoval, tiefbräunlich rahmfarben bis grau, in verschiedenen, zum Teil sehr dunklen grauen Tönen gestreift und gewischt; derselbe 1970 (S. 203) dagegen für diese Rasse und *kirkii*: Schmutzig weiß mit olivbraunen, schokoladenbraunen und dunkelgrauen Strichen, Flatschen und Flecken, die oft am breiten Ende dichter stehen. Die Schale kann nach SKEAD (1967, S. 124) etwas rauh sein. Dort wird als Durchschnittsmaß  $20,8 \times 13,1$  mm angegeben und als Maximallänge 23,2 mm. Ein Ei mit  $17,0 \times 12,0$  mm steht nicht in der Liste. Nach GILL (1936) rahmfarbener Grund, schiefergrau und purpurbraun gestreift und geblättert. Der CAT. BRIT. MUS. beschreibt drei verschiedene Typen: 1) Graulichrahmfarben, purpurgrau längs beschmiert und dunkel rußbraun brandfleckig. 2) Grund etwas dunkler als beim vorigen, blaß lavendelgrau gestrichelt und gewischt, dazu noch spärliche dunkelbraune Flecke. 3) Rahmfarben, überall dicht braun und lavendelgrau verwaschen gewölkt. Gestalt zum Teil schmaloval. Ein Typ ist wie bei *N. talatala* im Brit. Museum. Nach CHUBB bräunlich rahmfarben oder blaßgrau, gestrichelt und gewölkt in verschiedenen braunen und grauen Tönen. —  $k = 1,49$ .

*Nectarinia senegalensis senegalensis*. Stark variant wie wohl die ganze Art. Nach JOURDAIN & SHUEL (Ibis 1935, S. 657) zwei ganz verschiedene Varietäten, beide glanzlos und von gestreckter Gestalt: 1) Drabgrau, überall mit vielen isabellfarbenen Längsstricheln, jedoch Neigung zur Zonenbildung. Auf der Abbildung überall gleichmäßig verteilte gelbgraue, etwa 1 mm breite, bis 8 mm lange Schmitze, zwischen denen 2 bis 4 mm breit Grundfarbe sichtbar bleibt. 2) Purpurweinfarben mit dunkleren kleinen Wischern und feinen Fleckchen besonders in einem Kranz am oberen Ende, der im Bild nur ganz blaß grau erscheint. Nach BOUGHTON-LEIGH (Ibis 1932, S. 470) dagegen birnförmig, bläulichgrün mit kleinen, dunkler graugrünen Fleckchen. Die Abbildung zeigt überall dünn gesäte, sehr kleine Spritzer, die nahe dem oberen Pol einen deutlichen dichten Kranz bilden. Nach NEHRKORN (Westafrika) hell- bis dunkelgrau mit sehr verwaschenen helleren und dunkleren Flecken. Einige Eier sind bleigrau und haben mehr markierte, in die Länge gezogene Flecke. Diese Stücke sind aber verdächtig klein ( $15-15,5 \times 11$  mm) gegenüber den Angaben der anderen Autoren ( $18,1-21,0 \times 11,7$  bis  $13,0$  mm), doch hat SERLE (Ibis 1940, S. 362) mit  $15,9 \times 12,6$  mm ein ähnlich kleines Ei gemeldet. Alle 3 sind nicht in der Liste, könnten aber der Kleinheit der Nominatform entsprechen. SERLE fand die Schale besonders hart, die Form sehr langgestreckt bis oval. Grund grauweiß und blassest bräunlichgelb. Auch sah er auf einem Ei 1 oder 2 kühne schwärzlichgraue Flatschen. —  $k = 1,57$ .

*Nectarinia senegalensis acik*. Nach BATES (Ibis 1927, S. 50) von gewöhnlicher Eigestalt, rosarahmfarben mit blaßgrauen Flecken und Wischern nebst einigen deutlichen schokoladenbraunen Spritzern. Die Abbildung zeigt nur sehr dünn gesäte, kleine Punkte und zarte, leicht längsgewundene Kritzel fast schwarzer Farbe über längs verwischten, blaß rötlichbraunen Unterflecken, diese nur wenig dunkler als die Grundfarbe, sehr eigenartig. —  $k = 1,45$ .

*Nectarinia senegalensis lamperti*. Zwei Typen im Brit. Museum: 1) Rosaweiß mit über die ganze Schale verteilten violettgrauen und dunkelbraunen Flecken, die zum Teil an den Rändern heller ausgelaufen sind, wenn sie nicht die Form von kurzen unregelmäßigen Linien und Schlängeln haben. 2) Grünlichweiß, matt olivbraun fein und dicht gescheckt oder mit längsgerichteten, wolkigen braunen Wischern. NEHRKORN: Hellgrau

bis grünlichgrau mit grauen, schwarzgrauen und nahezu schwarzen, unregelmäßigen Flecken, Flatschen und Wolken. Auch bläulicher Grund wird angegeben (CHAPIN 1954, S. 227). —  $k = 1,45$ . (Taf. 2, Fig. 4.)

*Nectarinia senegalensis gutturalis*. Nach BELCHER variant, meist auf weißlichem Grund schwer graubraun gestreift. So auch meine Stücke mit reinweißem bis ganz leicht grau oder braun gehauchtem Grund, mitteldicht heller und dunkler grau oder braungrau gestrichelt über das ganze Ei, ohne andere Zeichnung. Es gibt ähnliche feinfleckig graue Sperlingeier (*Passer domesticus*). MARSHALL (Ibis 1900, S. 237) beschreibt sie ebenso, spricht aber von blaßolivem Grund. Nach LYNES (Journ. f. Orn. 82, Sonderh. S. 117, 1934) blaß lehmbräun mit Sepia-Brandflecken, die mehr oder weniger längs gerichtet sind. Eins im Brit. Museum ist überall fein gefleckt und bespritzt mit Grau und Olivbraun. Nach JACKSON (1938, S. 1353) sehr blaß blau mit einigen großen dunkelbraunen Flecken und Wischern sowie einigen kleineren Flecken. KÜSCHEL sagt: Auf weißem Grunde mit grauioletten Unterflecken und schmutziggroßen, in der Längsrichtung verlaufenden Oberflecken. Beide Fleckenzeichnungen häufen sich am stumpfen Ende und bilden dort einen kleinen Kranz. Nach NEHRKORN (Eier aus Sansibar) hell- bis dunkelgrau mit meist in die Länge gezogenen schwarzgrauen Wolken und markierten Flecken, auch einigen schwarzen Pünktchen. Die Abbildung bei GROTE mit Beschreibung durch NEHRKORN (Journ. f. Orn. 61, S. 188f., 1913) beruht wohl auf Verwechslung. Sie zeigt eine kontrastreiche Färbung des Eies (aus Mikindani), nämlich über und über bedeckt mit grauen Wolken als Unterflecken, darüber mittelgroße hell- und dunkelbraune, zum Teil scharf markierte kurze Flecke, die ziemlich dicht stehen, besonders am oberen Ende, also keine Spur von Ähnlichkeit mit den hier eingangs beschriebenen Stücken; vielmehr erinnern sie an dunkle, lebhaft gefärbte von *Sylvia atricapilla*. Nach PRIEST (1929) grau mit braunen und purpurgrauen Flecken. Nach CHUBB (1914) weiß mit länglichen blaßgrauen Flecken oder mit blaßolivbraunen und grauen. Daß die Zeichnung manchmal weniger schwer ist als bei *acik*, betont auch JAMES (1970, S. 204). Von den 27 Eiern A. VINCENTS (Ibis 1949, S. 341f.) sind einige sogar grünlich getönt. —  $k = 1,45$ .

*Nectarinia senegalensis saturation*. HOESCH & NIETHAMMER (1940) geben nur größere Maße. 1) Weiß, rötlich überhaucht, vereinzelte schwarzbraune verwischte Punktflecke. Die grauioletten Wischer bei einem Ei am stumpfen Pol gedrängt. 2) Nicht rötlich überhaucht, sondern Grundfarbe schmutzigweiß. Am stumpfen Pol rauchbraune Kappe und schwarzbraune Schnörkel und Punkte. 3) Weiß, graugrünlich getönt, Wischflecke und verschwommene Punkte wie bei 1). Mein einziges Stück aus derselben Quelle hat auf lehmfarbigem Grund sehr locker stehende, dunkelbraun brandfleckige Punkte neben längs und quer verlaufenden Kritzeln überall, dazu noch graue, wolkige Unterflecke, diese fast nur um den oberen Pol, ähnlich manchen *olivacea*. —  $k = 1,45$ .

*Nectarinia (senegalensis) hunteri*. Die Eier werden wie streifige Eier von *senegalensis* beschrieben: Der blaß olivgraue Grund ist durch braune und graue Striche, Längsflatschen und Schatten weitgehend verdunkelt (SERLE, Ibis 1943, S. 75f.). Im Gegensatz dazu fanden ARCHER & GODMAN (1961, S. 1452) ein weißes Ei, das, besonders am stumpfen Ende, tintengrau gesprenkelt war. —  $k = 1,64$ !

*Nectarinia zeylonica flaviventris* und *zeylonica*. Hauptsächlich langoval ( $k = 1,39$ ) und glanzlos. Von *asiatica* kaum verschieden, aber mit stärkerer Variation in Färbung und Zeichnung. Teils fast einfarbig hellumberbraun mit einem etwas dunkleren Ring am stumpfen Ende, teils blaß graugrün entweder nur mit blaßgrauen Frickele und Wischern oder mit grauen und braunen Flecken verschiedener Größe und Form. Weitere Varietäten haben außer einem kühnen dunklen Ring am dicken Ende keine sonstige Zeichnung auf ihrem grünlichweißen oder rosabräunlichen Grund. Zarteste Fleckung in Kranzform herrscht vor (BAKER 1934, S. 227).

*Nectarinia minima*. Meist stumpfoval, selten stärker zugespitzt ( $k = 1,37$ ). Nach HUME und CAT. BRIT. MUS. wie Miniaturen von *C. asiatica*. BAKER (1934, S. 225) findet die Eier jedoch viel mehr zur *Aethopyga*-Gruppe neigend. Sie sind vorwiegend weiß mit einem dichten Kranz dunkler rötlicher Spritzer, die sonst nur noch einzeln da und dort neben wenigen hellrötlichgrauen Unterflecken auftreten. Ein Gelege zeigte lediglich sehr blasse lilagraue Spritzer und Frickele. Während NEHRKORNsche Stücke außer vielen Nadelstichpunkten auch große, verwischte, violettbraune Flecke auf weißem Grunde tragen, sind die im British Museum grünlichweiß mit graubraunen Frickele. (Taf. 2, Fig. 5.)

*Nectarinia sperata brasiliiana*. Die noch wenig bekannten Eier werden widerspruchsvoll beschrieben. HUMES Stücke im Brit. Museum (CAT. BRIT. MUS.) messen nur  $14,7/10,4$  und  $14,5/10,2$  mm ( $G = 0,82$  g) und passen besser als die folgenden zur Größe des kleinen Vogels. Sie sind länglichspitz und bräunlich wie Milchkaffee, mit einer etwas dunkleren rauchgrauen Zone nach dem Pol hin nebst einigen unbestimmten Frickele da und dort. BAKER (1934, S. 219) hält diese Exemplare für falsch, da mehrere durch Houwing auf Java gesammelte Gelege violettgrau sind mit sehr kleinen Spritzern und Linienzügen in Purpurschwarz nebst grauen und violettgrauen Unterflecken. Ein Java-Gelege in BAKERS Sammlung, mit  $17,3/12,6$  mm und  $G = 1,40$  g wohl zu groß für den Vogel, ist weiß mit schwarzen und tief purpurnen Punkten und Linienzügen nebst blaßgrauen, wolkigen Unterflecken. Noch anders und größer schildert SHARPE (Proc. Zool. Soc. London 1879, S. 341) die von Low auf Labuan gesammelten Eier dieser Art: Milchweiß mit rotbraunen und purpurgrauen Längsstrichen, die fast auf die ganze Länge sich erstrecken und zuweilen derartig zusammenfließen, daß sie die Grundfarbe ganz verdecken. Diese messen  $17,7/13,8$  mm ( $G = 1,75$  g), was einem sehr breiten Oval entspricht ( $k = 1,28$ ). So große Maße finden wir kaum bei der größeren *C. lotenia*. Da HOOGERWERF (1949) auch nur kleine, fast einfarbig kaffeebraune Eier mit dunklerem Kranz abbildet ( $13,4-13,5/10,4-11,9$  mm), lasse ich die großen Maße weg. Sie würden ergeben  $D_3 = 17,5/13,2$  mm.  $G = 1,60$  g. Die größere Reihe von zum Teil dunkelkappigen, in der dunklen Zone durch Unterflecke etwas grau getönten Eier, die HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 142) beschreiben, geben Schönwetter recht. —  $k = 1,32$ .

*Nectarinia sericea sangirensis*. Nach NEHRKORN grau bis schwarzgrau, mit sehr verwischten Flecken, welche die Eier zum Teil einfarbig erscheinen lassen. Seine Abbildung zeigt einen anderen Typ von fast birnförmiger Gestalt, dessen mitteldunkler gelbbrauner Grund sehr dicht und gleichmäßig so gut wie vollständig durch winzige, verwischte Flecken verdeckt ist mit einem sich scharf abhebenden, schmalen Kranz ganz eng zusammenstehender kleiner schwarzgrauer Stipperchen nahe dem oberen Pol. —  $k = 1,39$ .

*Nectarinia sericea grayi*. Nur in Sammlung NEHRKORN: „Grauweißer Grund mit matt-graubraunen Schattenflecken und markierten fast schwarzen Stipperchen und Härchen, welche gleichmäßig verteilt sind“. —  $k = 1,29$ .

*Nectarinia sericea auriceps*. HELLEBREKERS beschrieb mir vier Zweiergelege dieser Art des Leidener Museums, von Ternate, wie folgt. —  $k = 1,35$ .

- 1) Weißlich bis hellgrau, dicht dunkelgrau gefleckt, wie manche *Passer montanus*.
- 2) Hellgrau bis bläulichweiß, sehr spärlich mit kleinen schwarzen Punkten und Haarlinien in Kranzform besetzt.
- 3) Weißlicher Grund, braun gewölkt wie manche Eier von *Sylvia atricapilla*.
- 4) Dunkelgrau mit Kranz von schwarzen Punkten und Haarlinien.

NEHRKORNs einziges Stück von Halmahera zeigt auf grauem Grund dunkelgraue, verwischte größere Unterflecke und schwarze, rundliche, kleine Oberflecke.



*Nectarinia sericea aspasoides*. Etwas zugespitzt oval ( $k = 1,38$ ), leichter Glanz. Auf hell- bis dunkelgrauem oder bräunlichweißem Grund am dickeren Ende purpurgraue bis schwarzgraue, zum Teil große Blattern und Wolken, über denen unregelmäßige schwarze wurmförmige Flecke und Linienzüge lagern. So die wenigen Exemplare bei NEHRKORN und im Brit. Museum. Stücke im Museum Leiden haben auf weißlichem Grund mehr purpurbraune als graue dichte Zeichnung, erinnern aber doch zum Teil auch an die mehr grauen Eier von *auriceps*.

*Nectarinio sericea sericea*. Nach BERNSTEIN (Journ. f. Orn. 7, S. 279, 1959) und im Museum Leiden glänzendweiß mit kleinen schwarzen Punkten dünn gesprenkelt, auch einigen Fleckchen, NEHRKORNS Stücke sind aber hellgrau bis blaßbräunlich mit verwischten kaffeebraunen, wolkigen Flecken und einigen schwarzen Punkten. Zeichnung durchweg mehr am oberen Ende. Anders sehen die Eier nach RAND (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 79, S. 354, 1942) aus, nämlich rötlichbraun, überall kräftig dunkelpurpurn gezeichnet. —  $k = 1,39$ .

*Nectarinia sericea christinae*. Leicht glänzende, ziemlich dunkle, zuweilen fast einfarbig purpur- bis schokoladenbraune Eier mit dichtem Kranz zusammengeflossener noch dunklerer Flecke, entfernt ähnlich manchen von *Passer montanus*. Die ganze Oberfläche ist mit winzigen, leicht verwischten Fleckchen dicht übersät, nur daß zuweilen das spitze Ende heller bleibt. Auch etwas flatschige Zeichnung kommt vor, so nach HARTERTS Beschreibung bei von Meek gesammelten Stücken. Von der trübweißen Grundfarbe ist meist nur wenig zu sehen. —  $k = 1,42$ .

*Nectarinia sericea caeruleogula* (olim *corinna*). Leicht glänzend. Grundfarbe weiß, bläulich- bis grauweiß oder deutlicher hellgrau. Zeichnung hauptsächlich im dickeren Eidrittel als graue oder bräunliche bis fast schwarze Pünktchen, Flecke und gelegentliche kleine Wurmschnörkel neben violettgrauen Unterflecken. Auf dem größten Teil der Oberfläche oft nur spärliche graue kleine Spritzer. Exemplare im Museum Stuttgart erinnern an hellgraue Sperlingsseier (*Passer domesticus*) mit Kranz etwas verwischter Flecke; bei einigen stehen auch schärfer markierte Punkte dazwischen. Fünf meiner Stücke haben blauweißen Grund mit vielen feinen Punkten und kleinen Fleckchen in zwei grauen Tönen, darüber fast schwarze zum Teil ausgelaufene zarte Blattern, die bei einem Zweiergelege relativ grob und locker sind. Weitere ähneln aber mehr den *N. jugularis flavigaster* (S. 64), mit bräunlich getöntem Grund und kleinen sowie größeren, zum Teil ausgesprochen braunen Brandflecken, auf und neben denen schwärzliche Punkte sitzen, sind also von ganz anderem Charakter. Alle durch Pater Meyer auf Vuatom gesammelt. Helle Eier scheinen vorzuherrschen. —  $k = 1,40$ .

*Nectarinia calcostetha* (= *Chalcostetha*; = *pectoralis*). 5 Stücke im Brit. Museum mit den Maßen  $15,0-15,7 \times 10,7-10,9$  mm haben auf fast glanzlosem weißen bis grünlich-weißen Grund überall dichte umberbraune Flecke verschiedener Größe, die zum Teil rundlich und dunkler sind, oder mehr am stumpfen Ende purpurgraue Blattern und verstreute kleine und größere tiefbraune Flecke. Ob richtig? — BAKER (1934, S. 200f.) schildert seine von Houwing erhaltenen Eier als blaßgrau oder oliv oder bräunlich-steinfarben, blaß sepia oder purpurbraun gezeichnet und mit Punkten und kleinen Blattern in Schwarz oder tiefem Purpur, deren Ränder heller ausgelaufen erscheinen. Zuweilen nur grau gefleckt. Glanzlos, oval ( $k = 1,40$ ). Als Maße gibt er an  $D_{30} = 15,0 \times 11,1$  mm ( $12,9-16,1 \times 10,3-11,9$  mm), welche für diese Art zu klein erscheinen. Wie COOMANS DE RUITER (Ardea 36, S. 66, 1948) erwähnt, hat BARTELS (Ardea 28, S. 24, 1939) festgestellt, daß diese Houwingschen Eier nicht zu *Nectarinia* gehören, sondern wahrscheinlich zu *Anthreptes singalensis phoenicotis*. Richtige fand COOMANS DE RUITER (l. c.) in Pontianak (W-Borneo): Abweichend von den meisten anderen Nectariniiden-Eiern hell vandyckbraun mit einem dunklen Kranz am stumpfen Ende,  $17,5 \times 12,3$  und  $17,5 \times 12,2$  mm als volles Gelege. Stark glänzend.

Nach HOOGERWERF (1949) praktisch fast einfarbig, ohne schärfer begrenzte Flecke, umberbraun bis warm sepia, besonders im Kranz aus zusammenfließenden feinen und gröberen Spritzern und Punkten.  $15,5 \times 11,6$  und  $17,5 \times 12,3$  mm. — Eier aus Malakka nach EDGAR (bei HOOGERWERF) nur  $15,0-15,75 \times 11,25$  mm, bloß größer, sonst wie *Nectarinia sperata brasiliensis*, mehr oder weniger glänzend. Blaß siena, dicht besetzt mit dunklerer Zeichnung, besonders als Kranz aus viel dunkleren Flecken. Zuweilen trübgrau mit dünner brauner Zeichnung am oberen Ende. Nach HELLEBREKERS & HOOGERWERF (1967, S. 143) kommt auch Kappenbildung vor.

*Nectarinia dussumieri*. Nach HARTLAUB (1877, S. 91, aus NEWTON, Ibis 1867, S. 341) grünlichweiß, umberbraun gefleckt, gesprenkelt und überwaschen. Gestreckt oval ( $k = 1,61$ ).

*Nectarinia lotenia hindustanica* und *lotenia*. Langoval, oft zugespitzt ( $k = 1,42$ ). Matt oder mit Spur von Glanz. Recht ähnlich *asiatica*, teils heller, teils viel dunkler als diese, bis fast schwarzbraun und dann an *Passer*-Eitypen anklingend. Grundfarbe gewöhnlich blaßgrau, seltener grünlich oder gelbbraunlich getönt. Die ganze Oberfläche ist mit winzigen dunklergrauen Fleckchen besetzt, fast einfarbig, abgesehen von der dunkleren ring- oder kappenartigen Verdichtung am dicken Ende. Manchmal sind die Frickel sparsamer, dafür aber größer und dunkler, heben sich daher deutlich vom Grund ab. Auch gibt es Stücke mit reichlichen, gelbbraunen Blättern auf gelblichweißem Grund oder mit verloschener, hellrötlicher Zeichnung auf weißem. Gelegentlich Rosa-Grund, überall dicht und dunkler rotbraun in Längsrichtung gestrichelt (BAKER 1934, S. 214f.). Sehr zarte, helle Fleckung herrscht vor.

*Nectarinia jugularis andamanica*. Ganz ähnlich den vorigen Eiern, stark variant, vielleicht noch mehr als jene, und zwar durch das nicht seltene Auftreten von Schnörkeln neben Wolken, Brandflecken, Frickeln und Punkten als graue, braune bis fast schwarze Zeichnung auf weißem bis bläulich, grau oder bräunlich getöntem Grund. Manche Stücke sind nur verloschen grau gefrickelt, andere sehr dicht rötlichbraun gefleckt, weitere wolbig grau oder braun gezeichnet mit dunklen Brandflecken dazwischen, die auch als kühne Schnörkel auftreten können. Meist ist der größte Teil der Oberfläche gefleckt, weniger oft nur die obere Polgegend. Nehrkorns Exemplare sind weiß bis bläulichgrau mit verwischten grauen, blaugrauen und schwarzbräunlichen Flecken, Punkten und Schnörkeln, ähnlich den spärlicher und mehr am dicken Ende lavendelgrau und tiefbraun gestrichelten, geblättern und geschnörkelten Stücken im Brit. Museum. Länglich oval ( $k = 1,44$ ).

*Nectarinia jugularis proselia*. Im Zeichnungscharakter wie *N. asiatica*, jedoch im Gegensatz zu deren meist grauer Farbe hier vorwiegend braune. Auch weniger gefrickelt als jene, dafür mehr geblättern und gewölkt in Siena Braun oder dunklerem Braun neben blassen grauen bis gelbgrauen Unterfleckenwolken. Grundfarbe blaßgelblichgrau, lehmfarben, graugrün. Rötlichbraune Brandflecke verschiedener Gestalt und Größe, auch als Kritzel und Linienzüge, sitzen obenauf. —  $k = 1,42$ .

*Nectarinia jugularis flammazillaris*. Oft zugespitzt oval ( $k = 1,37$ ), wenig oder gar nicht glänzend. Zwei Haupttypen mit vielen Zwischenstufen. 1) Grünlichweiß, über die ganze Oberfläche dicht gelblich- oder grünlichbraun gefrickelt, dichtest am oberen Ende. Grundfarbe fast nur an der Spitze sichtbar. Darüber verstreut einzelne schwarze Spritzer und Haarlinien, die aber auch fehlen können. 2) Grünlich- oder gelblichweiß, oben mit einer Zone purpurhauchiger Wolken und dichter aschgrauer Sprenkel, überlagert von einigen dunkelpurpurbraunen, teilweise verwischten sog. Brandflecken. Gelegentlich aschgraue Kappe. So nach HERBERT (bei BAKER 1934, S. 222). Nach BAKER gewöhnlich blaß bräunlichgrau, überall mit zurücktretenden hellbraunen Frickeln reich bedeckt, von denen sich einige dunkelbraune Blättern scharf abheben. Zuweilen erscheint der

# Parasitismus

Grundfragen und Grundbegriffe

Von KLAUS ODENING

(Wissenschaftliche Taschenbücher, Reihe Biologie)

1974. 170 Seiten — 13 Abbildungen — 3 Übersichten — kl. 8° — M 8,—

Bestell-Nr. 761 647 8 (7112)

In diesem Band wird ein Überblick über den Parasitismus als Lebenserscheinung gegeben, wobei seine Stellung und Abgrenzung innerhalb der weit verbreiteten „Körper-Kontakt-Vergesellschaftungen“ (Somatoxeniesysteme) erläutert wird. Der eigentliche (Stationär-) Parasitismus wird vor allem vom Temporärparasitismus, aber auch vom Parasitoidismus abgegrenzt. Weiterhin werden Formen und Stufen, Entstehung und Evolution des Parasitismus behandelt. Besonders eingegangen wird auf die Fragen des Wirtswechsels und der Parasitenwirte sowie auf Aspekte der Fortpflanzung, Entwicklung und der Lebenszyklen in den großen Parasitengruppen (Viren, Bakterien, Protozoen, Pilze, Helminthen, Arthropoden) und ihres Verhältnisses zu den Wirten.

*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG

DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3-4

# Atlas der Verbreitung palaearktischer Vögel

Begründet von E. STRESEMANN † / L. A. PORTENKO †  
Herausgegeben von HEINRICH DATHE und J. A. NEUFELDT

## 1. Lieferung

1960. 12 Seiten Text — 20 zweifarbige Verbreitungskarten m. erläuterndem Text —  
4 Zugkarte — 4° — in Mappe M 28, —  
Bestell-Nr. 760 830 4 (3034/1)

## 2. Lieferung

1967. 8 Seiten Text — 15 zweifarbige Verbreitungskarten m. erläuterndem Text —  
1 Zugkarte — 4° — M 32,50 (vergriffen)  
Bestell-Nr. 760 860 3 (3034/2)

## 3. Lieferung

1971. 116 Seiten Text — 17 zweifarbige Verbreitungskarten m. erläuterndem  
Text — 4° — M 35, —  
Bestell-Nr. 761 307 4 (3034/3)

## 4. Lieferung

1974. 50 Seiten Text — 10 Verbreitungskarten — 4° — M 30, — (vergriffen)  
Bestell-Nr. 761 606 4 (3034/4)

## 5. Lieferung

1976. 66 Seiten — 10 mehrfarbige Tafeln — 4° — M 30, — (vergriffen)  
Bestell-Nr. 762 204 2 (3034/5)

## 6. Lieferung

1977. 60 Seiten — 8 zweifarbige Verbreitungskarten — 4° — M 30, —  
Bestell-Nr. 762 205 0 (3034/6)

## 7. Lieferung

1978. 72 Seiten — 10 Verbreitungskarten — 4° — M 30, —  
Bestell-Nr. 762 206 9 (3034/7)

## 8. Lieferung

1979. Etwa 72 Seiten — 10 zweifarbige Verbreitungskarten — 4° — etwa M 30, —  
Bestell-Nr. 762 631 8 (3034/8)

### Weitere Lieferungen in Vorbereitung

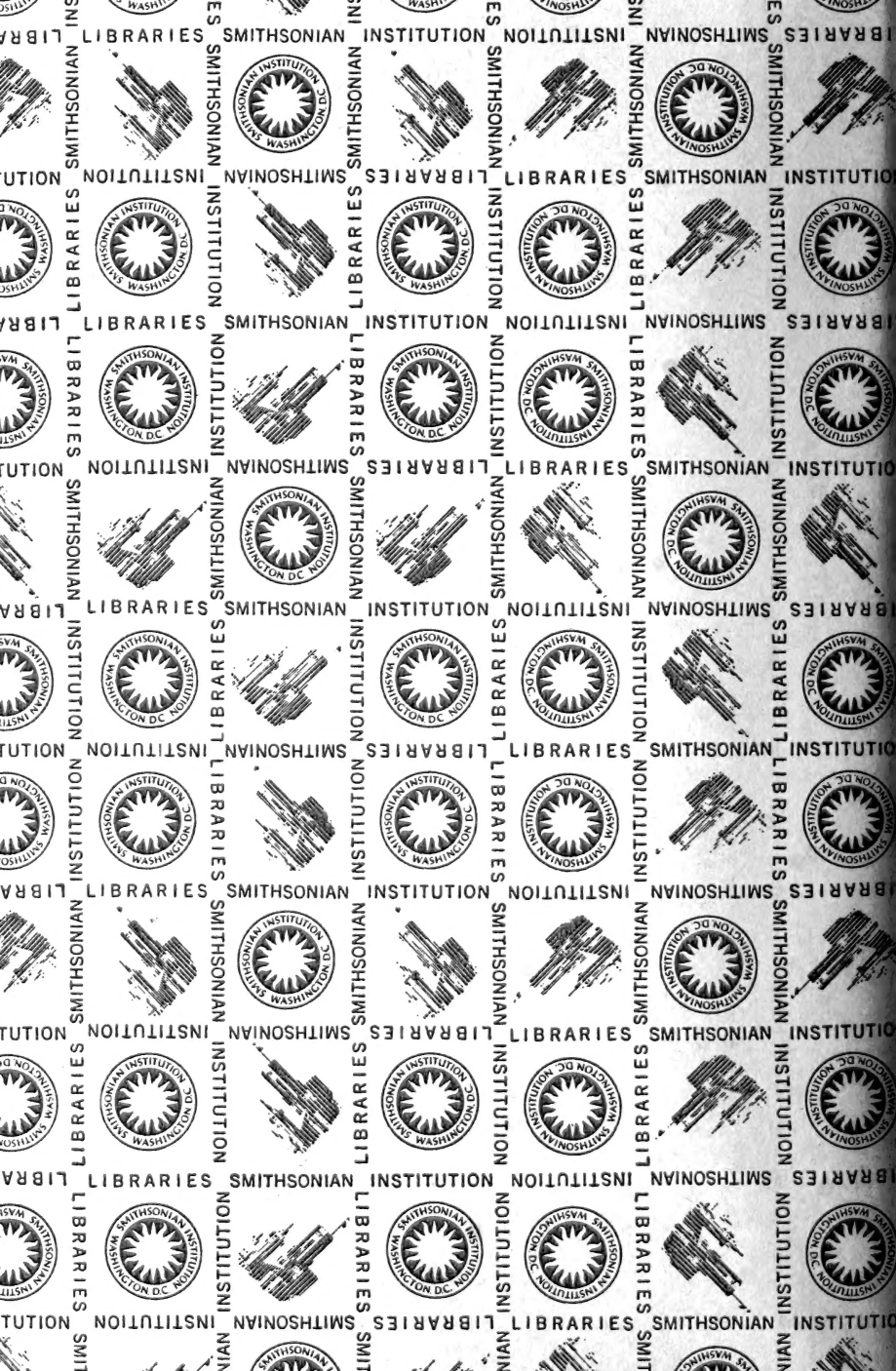
Der Ornithologe, aber auch der Tiergeograph, der Systematiker, der Ökologe und der Evolutionsforscher bedarf eines Werkes, das rasch und verlässlich über die geographische Verbreitung von Vögeln informiert. Die wenigen bisher unternommenen Versuche in dieser Richtung entbehren der nur in jahrelanger Arbeit zu erlangenden Genauigkeit. In engem Zusammenwirken mit namhaften und erfahrenen Spezialisten des In- und Auslandes entsteht dieses Atlaswerk, das die Verbreitungsgrenzen einer größeren Zahl (etwa 200–250) von Arten palaearktischer Vögel auf zweifarbigen Karten darstellt. Jeder Karte ist ein mehrere Seiten umfassender Textteil beigelegt, der außer den die Karten erläuternden Listen ausführliche Angaben über Verwandtschaft, Gliederung, Ökologie und Wanderungen dieser Vögel (einschließlich einiger Zugkarten) enthält.

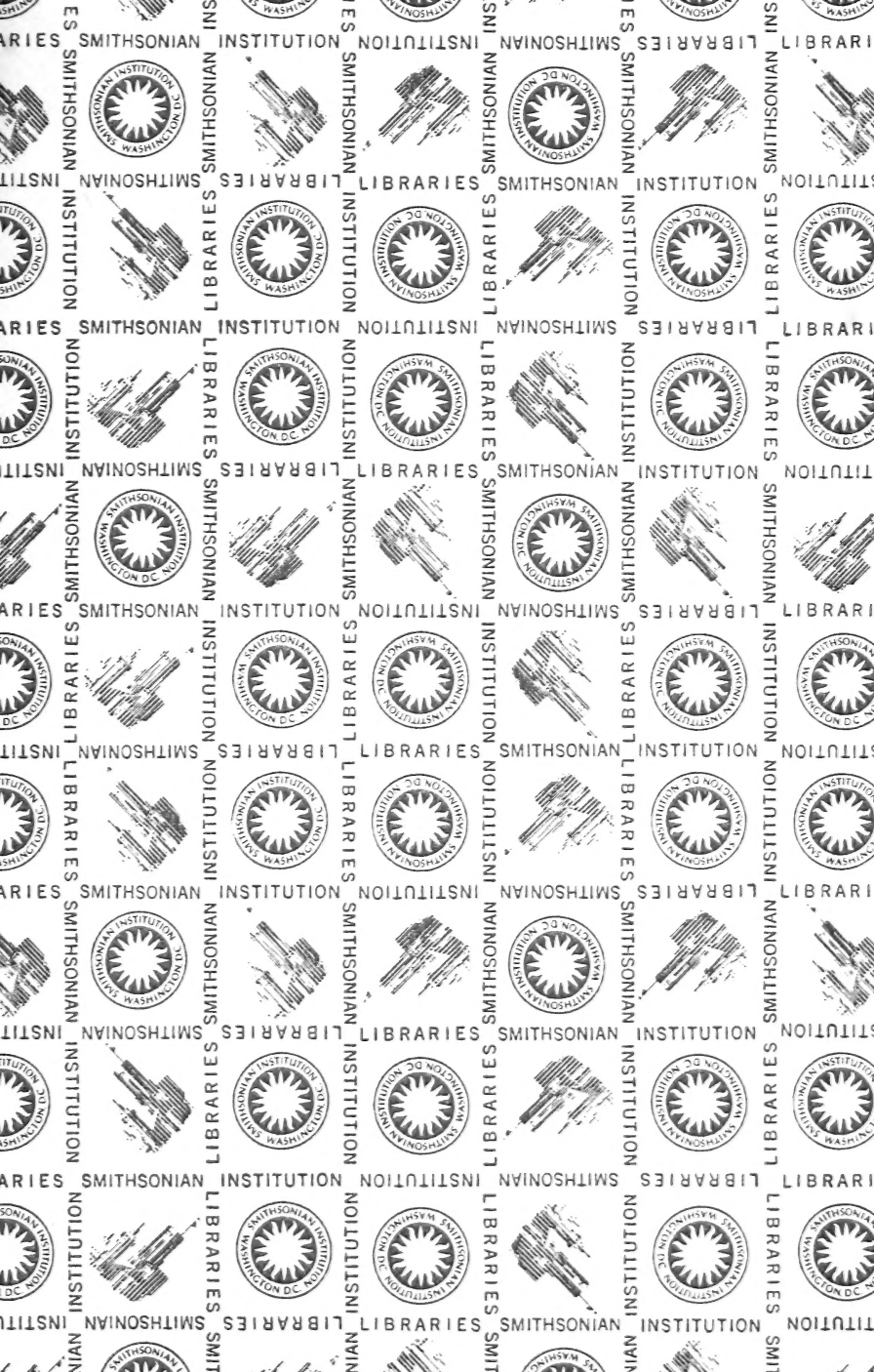
*Bestellungen durch eine Buchhandlung erbeten*



AKADEMIE-VERLAG, DDR - 108 Berlin, Leipziger Str. 3–4







SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES



3 9088 00725 5482